(19) 世界知的所有権機関 国際事務局



(43) 国際公開日 2001 年5 月17 日 (17.05.2001)

PCT

(10) 国際公開番号 WO 01/34766 A2

(51) 国際特許分類7:

C12N

(21) 国際出願番号:

PCT/JP01/00631

(22) 国際出願日:

2001年1月31日(31.01.2001)

(25) 国際出願の言語:

日本語

(26) 国際公開の言語:

日本語

(30) 優先権データ:

特願平2000-245910

2000年8月14日 (14.08.2000) JP

- (71) 出願人 および
- (72) 発明者: 松田道行 (MATSUDA, Michiyuki) [JP/JP]; 〒 156-0054 東京都世田谷区桜丘4-6-11 Tokyo (JP).
- (74) 代理人: 弁理士 細田芳徳(HOSODA, Yoshinori); 〒540-0012 大阪府大阪市中央区谷町二丁目8番1号 大手前M2ビル 細田国際特許事務所内 Osaka (JP).

- (81) 指定国 (国内): AE, AG, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CR, CU, CZ, DE, DK, DM, DZ, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NO, NZ, PL, PT, RO, RU, SD, SE, SG, SI, SK, SL, TJ, TM, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VN, YU, ZA, ZW.
- (84) 指定国 (広域): ARIPO 特許 (GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZW), ユーラシア特許 (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), ヨーロッパ特許 (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE, TR), OAPI 特許 (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

添付公開書類:

- 出願人の請求に基づく第21条(2)(a)による期間経過前の公開。
- 国際調査報告書なし;報告書を受け取り次第公開される。
- 分類なし:国際調査機関により点検されていない発明の名称及び要約。

[続葉有]

- (54) Title: PROTEIN MONITORING THE ACTIVITY OF SMALL GTP-BINDING PROTEIN
- (54) 発明の名称: 低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質
- (57) Abstract: A protein monitoring the activity of a small GTP-binding protein which makes it possible to measure the activation of a non-invasive small GTP-binding protein; a gene encoding the above protein; an expression vector containing the above gene; a transformed cell and a transgenic animal expressing the above protein and carrying the above expression vector which is useful in measuring the activation of a non-invasive small GTP-binding protein; and a method of measuring the activation of a small GTP-binding protein by using the above protein.
- (57) 要約:

本発明は、非侵襲的な低分子量GTP結合タンパク質の活性化の測定を可能にする低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質;該タンパク質をコードする遺伝子;該遺伝子を含む発現ベクター;前記タンパク質を発現し、非侵襲的な低分子量GTP結合タンパク質の活性化の測定に有用な前記発現ベクターを保持する形質転換された細胞およびトランスジェニック動物;ならびに前記タンパク質を用いる低分子量GTP結合タンパク質の活性化を測定する方法を提供するものである。

O 01/34766 A2

2文字コード及び他の略語については、定期発行される各PCTガゼットの巻頭に掲載されている「コードと略語のガイダンスノート」を参照。

明細書

低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質

技術分野

本発明は、低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質、該タンパク質をコードする遺伝子、該遺伝子を含む発現ベクター、該発現ベクターを保持する形質転換された細胞およびトランスジェニック動物、ならびに前記タンパク質を用いる低分子量GTP結合タンパク質の活性化を測定する方法に関する。

従来の技術

細胞内情報伝達分子には非常に多くの種類が知られており、低分子量GTP結合タンパク質(以下、GTP結合タンパク質という場合がある)はその中でも種類が多いこと、重要な分子スイッチとして働いていることから非常に詳しく解析されてきている。低分子量GTP結合タンパク質群はRasファミリー、Rhoファミリー、Rabファミリー、Ranファミリーなどからなる(文献1)。これらの低分子量GTP結合タンパク質は、細胞増殖、細胞骨格、細胞内輸送、核輸送など細胞内での多様な情報伝達を制御する重要な分子スイッチである。低分子量GTP結合タンパク質は、GDPに結合している不活性化型とGTPに結合している活性化型との間をサイクルしている(第1図)。GTP結合型はそれぞれのGTP結合タンパク質に特異的な標的タンパク質に結合し、該標的タンパク質はグアニンヌクレオチド交換因子であり、GTP結合型をGDP結合型に戻す反応を触媒するタンパク質はGTP水解促進酵素(GTPアーゼ活性化因子)である。該GTP水解促進酵素は、結合したGTPの加水分解を促進し、無機リン酸を遊離させてGDPを生じさせるように働く。

最近、多くの低分子量GTP結合タンパク質およびその活性化因子と不活性化因子が単離されるにおよび、これら低分子量GTP結合タンパク質が細胞内および個体内でどのような機能的差異があるのかに注目が集まっている。その機能的差異を明らかにするためには、細胞内および個体内での低分子量GTP結合タンパク質の活性化状態をモニターする必要がある。

細胞内での低分子量GTP結合タンパク質の活性化の程度を調べるには、細胞内での低分子量GTP結合タンパク質のGTP結合型とGDP結合型の量比を知る必要がある。現在、細胞内での低分子量GTP結合タンパク質のGTP結合型とGDP結合型の量比を調べる方法としては次の二つがよく用いられている。

- (1) ラジオアイソトープ³² Piによる標識を利用する方法:細胞を³² Piで標識したのち低分子量GTP結合タンパク質を精製し、結合しているGTPおよびGDPを薄層クロマトグラフィーにて分離し定量する(文献 2)。
- (2) プルダウン法:低分子量GTP結合タンパク質に結合する標的タンパク質を固層に結合させておき、可溶化した細胞抽出液と混合する。GTP結合型のものは標的タンパク質に高いアフィニティーで結合するので、GTP結合型のみを選択的に回収することができる。これを、SDS-PAGEゲルにて分離した後に、イムノブロッティングにて定量する(文献3)。しかしながら、いずれの方法も細胞を一旦可溶化する必要があり、生細胞で直接、低分子量GTP結合タンパク質の活性化を調べる方法はこれまでなかった。

細胞内には、細胞膜、細胞質以外にも多くの細胞内小器官が存在するだけでなく、細胞質の中でも異なる場所では異なる生化学的現象が起きていることが近年明らかにされている。また、個体レベルでも低分子量GTP結合タンパク質が高次神経機能や器官形成に非常に重要であるということがわかっている。したがって、低分子量GTP結合タンパク質の活性化状態を細胞内あるいは個体内で非侵襲的に知ることは、生命現象の理解のみならず、薬剤開発などにおいても必須である。しかし、これまでの生化学的方法では細胞を可溶化してしまうため、細胞

内のどの場所で低分子量GTP結合タンパク質が活性化されているのか、また、 どの細胞で低分子量GTP結合タンパク質が活性化されているのかを知ることは できなかった。

一方、生細胞においてタンパク質を可視化する技術としてはGFP(green fluorescent protein)を用いる方法が知られている(文献 4)。GFPは発光クラゲなどより単離されるタンパク質群で、主に緑色の蛍光を発するタンパク質である。現在、細胞内でのタンパク質の局在を調べるのに広く用いられている。GFPとしてはCFP(cyan-emitting mutant of GFP)、YFP(yellow-emitting mutant of GFP)などがあり、また、それらを改良したタンパク質としてEGFP(enhanced green fluorescent protein)、ECFP(enhanced CFP)、EYFP(enhanced YFP)、EBFP(enhanced blue-emitting mutant of GFP)など(本明細書において、これらをまとめてGFP関連タンパク質という)がある。これらは、それぞれ異なる波長の光で励起され、異なる波長の蛍光を放出する。

さらにGFPを応用した技術としてFRET (fluorescent resonance energy transfer)を用いるものがある(文献 5)。FRETとは以下の現象を指す。 蛍光物質AおよびBという物質がそれぞれ λ aex および λ bex で励起され、 λ ae m および λ bem の光をそれぞれ発光するとする。この時、AおよびBがごく近傍に存在し、 λ aem が λ bex に充分に近い時、AおよびBの混合物に λ aex の光を照射すると、物質AのエネルギーがBに吸収され λ bem の発光が観察される。これをFRETという。この方法を利用して、 2分子間の距離を推定することもできる。この時、蛍光物質Aをドナー、蛍光物質Bをアクセプターという。

さらにこの技術の応用として、二つの蛍光物質を一つのタンパク質内に標識することにより、タンパク質の構造変化を検出することが可能である。EBFPおよびEGFP、ECFPおよびEYFPの2セットのGFP関連タンパク質は、 至適なFRETのためのドナーとアクセプターの組み合わせを作ることが知られ ている。たとえば、EBFPとEGFPとの二つのタンパク質とカルシウム結合 タンパク質カルモジュリンとの融合タンパク質で、このFRET技術を応用して カルシウムの濃度を測りうることが知られている(文献 6)。しかしながら、GFPタンパク質とFRET技術とを応用した1分子モニターによる測定法は、前 記カルシウム測定ならびにサイクリックAMP依存性リン酸化酵素の活性測定以外には、現時点では成功していない。

発明の開示

本発明は、非侵襲的な低分子量GTP結合タンパク質の活性化の測定を可能にする低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質;該タンパク質をコードする遺伝子;該遺伝子を含む発現ベクター;前記タンパク質を発現し、非侵襲的な低分子量GTP結合タンパク質の活性化の測定に有用な前記発現ベクターを保持する形質転換された細胞およびトランスジェニック動物;ならびに前記タンパク質を用いる低分子量GTP結合タンパク質の活性化を測定する方法、より詳しくは生細胞においても使用可能な、低分子量GTP結合タンパク質のGTP結合型とGDP結合型の量比を測定する方法を提供することを目的とする。

- すなわち、本発明の要旨は、
- 〔1〕 低分子量GTP結合タンパク質の全部または一部、該低分子量GTP結合タンパク質の標的タンパク質の全部または一部、GFPアクセプタータンパク質の全部または一部、及びGFPドナータンパク質の全部または一部が、各タンパク質の機能を発揮し得る状態で直接または間接的に連結されてなる融合タンパク質からなる低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質、
- (2) 前記〔1〕記載の低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質をコードする遺伝子、
- 〔3〕 前記〔2〕記載の遺伝子を含む発現ベクター、
- 〔4〕 前記〔3〕記載の発現ベクターを保持してなる形質転換された細胞、

- 〔5〕 前記〔3〕記載の発現ベクターを保持してなるトランスジェニック動物
- 〔6〕 前記〔1〕記載の低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質におけるFRETを検出する工程を含む低分子量GTP結合タンパク質の活性化を測定する方法、
- 〔7〕 前記〔4〕記載の細胞または前記〔5〕記載のトランスジェニック動物におけるFRETを検出する工程を含む低分子量GTP結合タンパク質の活性化を測定する方法、

に関する。

図面の簡単な説明

第1図は、低分子量GTP結合タンパク質の活性制御機構を示す。本図では、低分子量GTP結合タンパク質としてRasを例にとり、低分子量GTP結合タンパク質の活性制御機構を模式的に示してある。低分子量GTP結合タンパク質はGDPに結合していると不活性化型であり、ここにグアニンヌクレオチド交換因子(GEF)が作用するとGDPがGTPに置換され、活性化型となる。活性化されたGTP結合タンパク質は構造変化を起こし、その特異的な標的タンパク質と結合し、それを活性化できるようになる。活性化型の低分子量GTP結合タンパク質はGTP水解促進酵素(GAP)存在下にGTPがGDPに水解され、無機リン酸(Pi)を遊離し、もとの不活性化型に戻る。

第2図は、FRETを利用した低分子量GTP結合タンパク質の活性化測定法の原理を示す。この図では低分子量GTP結合タンパク質としてRasを、標的タンパク質としてRafを例にとっている。GFPドナータンパク質として例示するCFP(cyan-emitting mutant of GFP)は433nmの光で励起され、475nmを極大とする光を放射する。一方、GFPアクセプタータンパク質として例示するYFP(yellow-emitting mutant of GFP)は505nmの光で励起され

530nmを極大とする光を放射する。なお、本発明においては、GFPアクセプタータンパク質および/またはGFPドナータンパク質として、これらを用いることもできる。第2図中の下図に示すように、Rasの活性化前には、モニタータンパク質において、アミノ末端側に存在するYFPとカルボキシル末端側に存在するCFPとが離れているのでCFPからYFPへのエネルギーの移行はあまり起きない。ところが、何らかの刺激を受けて〔たとえば、上皮細胞増殖因子(EGF)の添加〕Rasが活性化型になると、標的タンパク質RafのRas結合領域(RBD)に結合するので、YFPとCFPが近傍に来て、その結果、CFPからYFPへのエネルギーの移行、それに伴うYFPからの530nmの蛍光が観察されるようになる。従って、刺激前後(すなわち、Rasの活性化的後)におけるFRET効率を測定することにより、Rasの活性化を測定することができる。

第3図は、プラスミドpRafras1722の構造を示す。発現ベクターはすでに報告されているpCAGGSを用いた。図中のCAGプロモーターの下流にEYFP-Ras-RafRBD(Ras結合領域)-ECFPの順となる融合タンパク質をコードするcDNAを結合した。

第4図は、プラスミドpRafras 1722の翻訳領域の塩基配列および予測されるアミノ酸配列を示す。

第 5 図は、プラスミドp R a f r a s 1 7 2 2 o 翻訳領域の塩基配列および予測されるアミノ酸配列(つづき)を示す。

第6図は、プラスミドpRafras 1722の翻訳領域の塩基配列および予測されるアミノ酸配列(つづき)を示す。

第7図は、発現タンパク質Rafras 1722の蛍光プロフィールを示す。 HEK293T細胞にpRafras 1722とグアニンヌクレオチド交換因子 Sos発現ベクター(pCAGGS-mSos)あるいはGTP水解促進酵素G ap1m発現ベクター(pEF-Bos-Gap1m)をリン酸カルシウム法に でトランスフェクトし、48時間培養後に細胞を可溶化し、遠心分離後、上清を得た。該上清について励起波長433nmにて、波長450nm~550nmにおける蛍光強度を蛍光分光光度計にて測定した。第7図に示すグラフの右囲みにおけるSosはpRafras1722とpCAGGS-mSosを共にトランスフェクトした場合におけるRafras1722の蛍光プロフィールであることを、Gap1mはpRafras1722とpEF-Bos-Gap1mを共にトランスフェクトした場合におけるRafras1722の蛍光プロフィールであることを示す。

第8図は、発現タンパク質Rafras1722のGTP結合タンパク質上のGTPとGDPの比(GTP/(GDP+GTP)(%))に対する励起波長433nmでの波長475nmと波長530nmの蛍光強度比(波長530/475)を示す。HEK293T細胞にpRafras1722と様々な量のグアニンヌクレオチド交換因子Sos発現ベクター(pCAGGS-mSos)あるいはGTP水解促進酵素Gap1m発現ベクター(pEF-Bos-Gap1m)をトランスフェクトした。48時間培養後に32Pi標識し、Rafras1722を抗GFP抗体で免疫沈降した後に、Rafras1722に結合しているGTPおよびGDPを薄層クロマトグラフィーで分離、定量した。一方、同様に処理した細胞可溶化液について蛍光プロフィールを測定し、励起波長433nmでの波長475nmと波長530nmの蛍光強度比を測定した。Rafras1722上のGTPの量に依存して蛍光強度比が増強されることが分かる。

第9図は、発現タンパク質Rafras1722を発現する細胞株が得られたことを示す。NIH3T3細胞にpRafras1722をトランスフェクトし、細胞株3T3-Rafrasを樹立した。細胞を可溶化し、抗GFP抗体を用いてイムノブロッティングにてRafras1722の発現について解析した。第9図に示すイムノブロッティングの左には分子量マーカーを示す。

第10図は、3T3-Rafras細胞を用いたRas活性化の解析を示す。

3T3-Rafras細胞をEGF($1\mu g/m1$)で刺激し、その前後で43 3nmの波長で励起した蛍光プロフィール(波長 $450nm\sim550nm$)を測定した。

第11図は、プラスミドpRai-chu311の構造を示す。バックボーンとなるベクターの構造は第3図と同一である。

第12図は、プラスミドpRai-chu311の翻訳領域における塩基配列および予測されるアミノ酸配列を示す。

第13図は、プラスミドpRai-chu311の翻訳領域における塩基配列および予測されるアミノ酸配列(つづき)を示す。

第14図は、プラスミドpRai-chu311の翻訳領域における塩基配列および予測されるアミノ酸配列(つづき)を示す。

第15図は、発現タンパク質Raiーchu311の蛍光プロフィールを示す。HEK293T細胞にpRaiーchu311とグアニンヌクレオチド交換因子C3G発現ベクター(pCAGGSーC3G;文献9に記載)あるいはGTP水解促進酵素rap1GAPII発現ベクター(pCAGGSーrap1GAPII;文献9に記載)とをリン酸カルシウム法にてトランスフェクトし、48時間培養後に細胞を可溶化し、遠心分離後、上清を得た。該上清について励起波長433nmにて、波長450nm~550nmにおける蛍光強度を蛍光分光光度計にて測定した。第15図に示すグラフの右囲みにおけるC3GはpRaiーchu311とpCAGGSーC3Gを共にトランスフェクトした場合におけるRaiーchu311の蛍光プロフィールであることを、rap1GAPIIはpRaiーchu311とpCAGGSーrap1GAPIIを共にトランスフェクトした場合におけるRaiーchu311の蛍光プロフィールであることを示す。

第16図は、プラスミドpRai-chu158の構造を示す。バックボーンとなるベクターの構造は第3図と同一である。

第17図は、プラスミドpRai-chul58の翻訳領域における塩基配列および予測されるアミノ酸配列を示す。

第18図は、プラスミドpRai-chu158の翻訳領域における塩基配列および予測されるアミノ酸配列(つづき)を示す。

第19図は、プラスミドpRai-chu158の翻訳領域における塩基配列および予測されるアミノ酸配列(つづき)を示す。

第20図は、発現タンパク質Rai-chul58の蛍光プロフィールを示す。HEK293T細胞にpRai-chul58とグアニンヌクレオチド交換因子CalDAG-GEFIII発現ベクター(pCAGGS-CalDAG-GEFIII) が成しのに記載)あるいはGTP水解促進酵素Gaplm発現ベクター(pEF-Bos-Gaplm)をリン酸カルシウム法にてトランスフェクトし、48時間培養後に細胞を可溶化し、遠心分離後、上清を得た。該上清について励起波長433nmにて、波長450nm~550nmにおける蛍光強度を蛍光分光光度計にて測定した。第20図に示すグラフの右囲みにおけるGaplmはpRai-chul58とpEF-Bos-Gaplmを共にトランスフェクトした場合におけるRai-chul58の蛍光プロフィールであることを、CalDAG-GEFIIIはpRai-chul58とpCAGGS-CalDAG-GEFIIIを共にトランスフェクトした場合におけるRai-chul58の蛍光プロフィールであることを示す。

第21図は、プラスミドpRai-chull9の翻訳領域における塩基配列および予測されるアミノ酸配列を示す。

第22図は、プラスミドpRai-chull9の翻訳領域における塩基配列および予測されるアミノ酸配列(つづき)を示す。

第23図は、プラスミドpRai-chull9の翻訳領域における塩基配列 および予測されるアミノ酸配列(つづき)を示す。

第24図は、発現タンパク質Rai-chull9の蛍光プロフィールを示す

。HEK293T細胞にpRai-chull9またはpRafras1722とグアニンヌクレオチド交換因子Sos発現ベクター(pCAGGS-mSos)とをリン酸カルシウム法にてトランスフェクトし、24時間培養後に33℃および40℃に移し、さらに24時間培養を加えた後、細胞を可溶化し、遠心分離して上清を得た。該上清について励起波長433nmにて、波長450nm~550nmにおける蛍光強度を蛍光分光光度計にて測定した。第21図に示すグラフの右囲みにおける対照はpRafras1722とpCAGGS-mSosを共にトランスフェクトした場合におけるRai-chull9の蛍光プロフィールであることを、変異ありはpRai-chull9とpCAGGS-mSosを共にトランスフェクトした場合におけるRai-chull9の蛍光プロフィールであることを示す。Rai-chull9では野生型(Rafras1722)より、グアニンヌクレオチド交換因子に対する反応性が増加していた。

第25図は、上皮細胞増殖因子(EGF)添加による細胞内におけるECFP およびEYFPの蛍光強度の経時的変化の結果を示す。実施例1に記載の蛍光顕 微鏡システムを用いて、波長430nmの励起光を照射して蛍光波長475nm および530nmでの画像を経時的に取得し、当該画像からECFPおよびEY FPの蛍光強度を求めた。

発明を実施するための最良の形態

本発明の低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質(以下、モニタータンパク質という)は、GTP結合型の低分子量GTP結合タンパク質が特異的にその標的タンパク質のみに結合するという性質を利用したものであり、非侵襲的な低分子量GTP結合タンパク質の活性化の測定に非常に有用なタンパク質である。本発明のモニタータンパク質は、低分子量GTP結合タンパク質、該低分子量GTP結合タンパク質、該低分子量GTP結合タンパク質、およびGFPドナータンパク質からなる融合タンパク質であり、各タンパク質、およびGFPドナータンパク質からなる融合タンパク質であり、各タンパク質、およびGFPドナータンパク質からなる融合タンパク質であり、各タンパク質、およびGFPドナータンパク質からなる融合タンパク質であり、

ク質が適切に、すなわち個々に本来のコンフォメーションを形成して各タンパク質が有する機能を完全な程度に発揮し得るような状態で、前記各タンパク質が直接または間接的に連結されてなる。従って、かかる融合タンパク質のアミノ酸配列は、前記各タンパク質のアミノ酸配列部分が直接または間接的に連結されてなる構造を有する。なお、本発明のモニタータンパク質を構成する各タンパク質は、当該タンパク質が有する機能を完全な程度に発揮し得るようであれば当該タンパク質の一部であってもよい。

本明細書においては、モニタータンパク質内に含まれる各タンパク質をいう場合、例えば、標的タンパク質を例にあげると、標的タンパク質そのものと区別し、標的タンパク質部分というべきところ、かかる区別なく、簡易に標的タンパク質と表現する。

本発明のモニタータンパク質では、低分子量GTP結合タンパク質のGTPとの結合による活性化(GDP結合型の、グアニンヌクレオチド交換因子によるGTP結合型への変換による低分子量GTP結合タンパク質の活性化を含む)に伴いモニタータンパク質内で低分子量GTP結合タンパク質とその標的タンパク質とが結合し、その結果、GFPドナータンパク質からGFPアクセプタータンパク質へのFRET効率に変化が生ずることになる。第2図に、本発明のモニタータンパク質の一例を模式的に示し、該モニタータンパク質を用いる、FRETを利用した低分子量GTP結合タンパク質の活性化を測定する方法の原理を示す。なお、本明細書においてFRET効率とは、GFPドナータンパク質に対する励起光を本発明のモニタータンパク質に照射した場合の、GFPドナータンパク質の蛍光波長における蛍光強度とGFPアクセプタータンパク質の蛍光波長における蛍光強度との比(蛍光強度比)をいう。詳しくは後述する。

FRETを実現するためには、i)GFPドナーの発光スペクトラムとGFP アクセプターの吸光スペクトラムとの重なり、ii)ドナーとアクセプター間の距 離、iii)ドナーの発光モーメントとアクセプターの吸光モーメントの配向の3

因子を考慮しなければならない。また、GFPを他のタンパク質と融合する場合、他のタンパク質と融合することがストレスとなってGFPのミスフォールディングが生じ、その結果、発色団形成の効率が低下し、無蛍光のGFPとなる可能性をも考慮しなければならない。このように、GFPドナーとGFPアクセプターを利用して両者間にFRETの良好な発現を生じさせるには厳格な条件が存在し、未だ両者間の配置等に一定の規則も見出されておらず、FRETの実現は一般に困難である。すなわち、FRETの実現は公知の技術常識に基づき容易になし得るものではなく、期待し得る程度を超える試行錯誤や複雑高度の実験等を要するものである。本発明のモニタータンパク質は、前記タンパク質を、本発明の所望の効果が得られ得るように適切に組み合わせたものであり、GTP結合型の低分子量GTP結合タンパク質への結合に応じて変化し得るGFPドナータンパク質とGFPアクセプタータンパク質との間で生ずるFRETを実現させたもので、その技術的価値は非常に大きい。

本発明のモニタータンパク質における各構成タンパク質の結合の順序は、低分子量GTP結合タンパク質の活性化前後におけるFRET効率の差(以下、単にFRET効率の差という)の増大を考慮して適宜選択され得る。低分子量GTP結合タンパク質の活性化前後におけるFRET効率の差が大きい程、当該タンパク質の活性化状態をより的確に捉えることができ、従って、低分子量GTP結合タンパク質の活性化の測定精度を向上させることができるので好ましい。該モニタータンパク質における低分子量GTP結合タンパク質と該低分子量GTP結合タンパク質の標的タンパク質との結合の好ましい態様としては、アミノ末端側に存在する低分子量GTP結合タンパク質の標的タンパク質のアミノ末端に直接または間接的に結合される態様(1)、アミノ末端側に存在する標的タンパク質のカルボキシル末端が、カルボキシル末端側に存在する標的タンパク質のカルボキシル末端が、カルボキシル末端側に存在する低分子量GTP結合タンパク質のカルボキシル末端が、カルボキシル末端側に存在する低分子量GTP結合タンパク質のカルボキシル末端が、カルボキシル末端側に存在する低分子量GTP結合タンパ

ク質の標的タンパク質結合部位のアミノ末端に直接または間接的に結合される態様(2)が挙げられ、態様(1)がより好ましい。GFPアクセプタータンパク質およびGFPドナータンパク質は各々、それらのアミノ末端またはカルボキシル末端が低分子量GTP結合タンパク質と標的タンパク質とが連結されたもの(連結物)のアミノ末端またはカルボキシル末端に直接または間接的に連結されて連結される。中でも、前記連結物のアミノ末端にGFPアクセプタータンパク質のカルボキシル末端が、カルボキシル末端にGFPドナータンパク質のアミノ末端が直接または間接的に連結されてなるモニタータンパク質が好ましい。従って、本発明のモニタータンパク質としては、該モニタータンパク質において、アミノ末端側より、GFPアクセプタータンパク質、低分子量GTP結合タンパク質、該低分子量GTP結合タンパク質となるようにそれぞれ直接または間接的に連結されてなるものが特に好ましい。なお、「間接的に連結」とは、各タンパク質間の連結を、たとえば、後述するスペーサーとしてのペプチド等を介して行う態様をいう。

本発明のモニタータンパク質の構成要素である低分子量GTP結合タンパク質としては、当該タンパク質として知られるものであれば特に限定されるものではないが、有用性の観点からRasスーパーファミリーに属するものが好ましく、中でもRasファミリーに属するものがより好ましい。より詳しくは、H-Ras、K-Ras、N-Ras、R-Ras、Rap1A、Rap1B、Rap2A、およびRap2Bからなる群より選ばれる1種が好ましい。

一方、前記低分子量GTP結合タンパク質の標的タンパク質は、前記例示するような各低分子量GTP結合タンパク質がGTP結合型となった際に特異的に結合するものであれば特に限定されるものではない。有用性の観点から、好ましくはRafまたはRalGDSである。

さらに、前記低分子量GTP結合タンパク質と前記標的タンパク質の組み合わせとしては、有用性ならびに特異性の観点から、低分子量GTP結合タンパク質

がH-Rasであり、標的タンパク質がRafである組み合わせ、または低分子量GTP結合タンパク質がRaplAであり、標的タンパク質がRalGDSである組み合わせが特に好ましい。

また、GFPアクセプタータンパク質としては前記例示したGFP関連タンパク質のいずれを使用することもできるが、機能的観点から、好ましくはEGFPまたはEYFPである。一方のGFPドナータンパク質も同様に前記例示したGFP関連タンパク質のいずれを使用することもできるが、機能的観点から、好ましくはECFPまたはEBFPである。

前記した本発明のモニタータンパク質の構成要素それぞれの特に好ましい組み合わせとしては、有効性、特異性および感度の観点から、低分子量GTP結合タンパク質がH-Rasであり、標的タンパク質がRafであり、GFPドナータンパク質がECFPであり、GFPアクセプタータンパク質がEYFPであるか、または、低分子量GTP結合タンパク質がRaplAであり、標的タンパク質がRalGDSであり、GFPドナータンパク質がECFPであり、GFPアクセプタータンパク質がEYFPである。

また、低分子量GTP結合タンパク質、標的タンパク質、GFPドナータンパク質、およびGFPアクセプタータンパク質の結合の順序は、FRET効率の差の増大の観点から、本発明のモニタータンパク質において、好ましくはアミノ末端側よりEYFP-H-Ras-Raf-ECFPまたはEYFP-Rap1A-Ra1GDS-ECFPが挙げられる。また、これらにおいてEYFPとECFPとが互いに交換されてなるものも好適に使用できる。

低分子量GTP結合タンパク質は、その標的タンパク質に結合することができれば該タンパク質の一部でもよく、必ずしも、その全部(全長)である必要はない。ここで、低分子量GTP結合タンパク質の一部とは、たとえば、公知の方法に従って当該タンパク質分子を大腸菌で生産し、試験管内でGTPと結合せしめるという方法により、標的タンパク質との結合が検出され得るタンパク質部分を

いう。なお、検出は、たとえば、標的タンパク質に対する抗体で免疫沈澱させ、GTP結合タンパク質の一部が共沈するかをイムノブロッティングで調べる方法により行うことができる。たとえば、H-RasおよびRaplAであれば、好ましくは1~180位、より好ましくは1~172位に相当するアミノ酸配列部分からなるタンパク質部分を、R-Rasであれば、好ましくは1~204位、より好ましくは28~204位に相当するアミノ酸配列部分からなるタンパク質部分を挙げることができる。

一方、低分子量GTP結合タンパク質の全部よりはむしろ、そのアミノ酸配列のアミノ末端あるいはカルボキシル末端を一部削ることでしばしばFRET効率の差の増大が生ずる。それゆえ、当該タンパク質の一部としては、そのアミノ酸配列のアミノ末端領域および/またはカルボキシル末端領域に、好ましくは少なくとも1個、より好ましくは1~28個、さらに好ましくは17~28個のアミノ酸の欠損を有してなるものも含まれる。なお、かかる領域におけるアミノ酸の欠損部位には特に限定はない。たとえば、H-Rasの場合、C末端を172位まで削ったものが180位まで削ったものよりFRET効率の差を増大させた。すなわち、そのアミノ酸配列のカルボキシル末端領域において好ましくは少なくとも1個、より好ましくは9~20個、さらに好ましくは17個のアミノ酸の欠損を有してなるものが好ましい。また、R-Rasの場合、アミノ末端から28個のアミノ酸を削ったものが削らないものよりもFRET効率の差を増大させた。すなわち、そのアミノ酸配列のアミノ末端領域において好ましくは少なくとも1個、より好ましくは1~28個、さらに好ましくは28個のアミノ酸の欠損を有してなるものが好ましい。

なお、前記アミノ末端領域またはカルボキシル末端領域とは、低分子量GTP 結合タンパク質のアミノ酸配列において、そのアミノ末端またはカルボキシル末端から、アミノ酸の個数で好ましくは30個までの領域をいう。

また、標的タンパク質も、対応する低分子量GTP結合タンパク質に結合する

14

ことができれば該タンパク質の一部でもよく、必ずしも、その全部(全長)である必要はない。ここで、標的タンパク質の一部とは、前記低分子量GTP結合タンパク質と同様の方法において、その対応する低分子量GTP結合タンパク質との結合が検出され得るタンパク質部分をいう。たとえば、Raf (GenBank/EMBL アクセッション番号: X03484) であれば、好ましくはRas結合領域 (RBD)、詳しくは、好ましくは51~204位、より好ましくは51~131位に相当するアミノ酸配列部分からなるタンパク質部分を、RalGDS (GenBank/EMBL アクセッション番号: U14417) であれば、好ましくは202~309位、より好ましくは211~297位に相当するアミノ酸配列部分からなるタンパク質部分を挙げることができる。

一方、GFPドナータンパク質および/またはGFPアクセプタータンパク質 も、FRETのペアーとなる機能が保たれていればそれらタンパク質の一部でも よく、必ずしも全部(全長)である必要はない。しばしば、それらのアミノ酸配 列のカルボキシル末端を短くすることにより、FRET効率の差の増大が生ずる 。たとえば、GFPアクセプタータンパク質および/またはGFPドナータンパ ク質の一部としては、それらのアミノ酸配列のカルボキシル末端領域に好ましく は少なくとも1個、より好ましくは1~11個の欠損を有してなるものを挙げる ことができる。なお、かかる領域におけるアミノ酸の欠損部位には特に限定はな い。たとえば、EYFPの場合、そのアミノ酸配列のカルボキシル末端領域にお いて好ましくは少なくとも1個、より好ましくは1~11個、さらに好ましくは 11個のアミノ酸の欠損を有してなるものが好ましい。また、ECFPの場合、 そのアミノ酸配列のカルボキシル末端領域において好ましくは少なくとも1個、 より好ましくは1~11個、さらに好ましくは11個のアミノ酸の欠損を有して なるものが好ましい。ここで、カルボキシル末端領域とは、本発明に使用するG FP関連タンパク質のアミノ酸配列において、そのカルボキシル末端から、アミ ノ酸の個数で好ましくは1~20個までの、より好ましくは11個までの領域を

いう。なお、FRETのペアーとなる機能が保たれているか否かは、たとえば、 公知の方法に従いFRETのペアを形成すると想定される1対のタンパク質分子 を共に大腸菌で生産し、当該1対のタンパク質を含む細胞抽出液において、当該 タンパク質それぞれの想定される励起波長での蛍光強度を観察するという方法に より評価することができる。

さらに、GFPアクセプタータンパク質および/またはGFPドナータンパク質は変異を有していてもかまわない。かかる変異の導入は、FRETのペアーとなる機能が保たれている限り、GFPアクセプタータンパク質および/またはGFPドナータンパク質のアミノ酸配列における任意の部位に対し行うことができる。たとえば、変異の態様としては複数のアミノ酸の置換が挙げられ、かかるアミノ酸置換の具体的態様としては、たとえば、Phe64Leu、Val68Leu、Ser72Ala、Ilel67Thrなどが挙げられる。このような変異を導入することで発色団形成効率の上昇や、FRET効率の上昇などの効果が得られるので好ましい。変異の導入は、公知の制限酵素を用いる方法や、PCR(ポリメラーゼ連鎖反応)を用いる方法により行うことができる。

また、低分子量GTP結合タンパク質および/またはその標的タンパク質に変異を導入したものも本発明において好適に使用することができる。例えば点突然変異を導入することにより、グアニンヌクレオチド交換因子やGTPアーゼ活性化因子に対する感受性を向上させたものを得ることができる。かかる変異の導入は、互いに結合する機能が保たれている限り、低分子量GTP結合タンパク質および/またはその標的タンパク質のアミノ酸配列における任意の部位に対し行うことができる。たとえば、変異の態様としてはアミノ酸の置換、挿入、欠失などが挙げられ、具体的には、たとえば、H-Rasのアミノ酸配列においてIle36をLeuに変化させる態様が挙げられる。かかるH-Rasにおける変異により、当該H-Rasは、多数の変異の中でもGTPアーゼ活性化因子に対し最も高い感受性を示すようになる。その結果、モニタータンパク質のダイナミック

レンジを変化させることができる。かかる変異を有するH-Rasは、本発明の モニタータンパク質において好適に使用することができる。なお、変異の導入は 、公知の制限酵素を用いる方法や、PCRを用いる方法により行うことができる 。

本発明のモニタータンパク質においては、構成要素である各タンパク質の空間的な配置は、その機能発現に関連する因子である。かかる配置を変化させることによりFRET効率の差を非常に増大させることができる。たとえば、モニタータンパク質における各構成タンパク質間にスペーサーとなるペプチド配列を入れ、FRET効率の差を調節することができる。かかるスペーサーは、FRET効率の差を増大させる観点から、低分子量GTP結合タンパク質と標的タンパク質との間に挿入することが好ましい。スペーサーとなるペプチド配列としては、好ましくは1~30個、より好ましくは1~10個の連続した任意のアミノ酸からなるペプチドを挙げることができる。かかるペプチドを低分子量GTP結合タンパク質と標的タンパク質との間に挿入した場合、FRET効率の差が増大すること、GFP関連タンパク質との間に挿入した場合、FRET効率の差が増大すること、GFP関連タンパク質の間に挿入した場合、FRET効率の差が増大すること、GFP関連タンパク質が、本発明のモニタータンパク質内において適切なコンフォメーションをとり得る観点から、好ましくはグリシンを主とする低分子で二次構造を形成しにくいという性質を有するアミノ酸からなるペプチドをスペーサーとして用いることが好ましい。

また、本発明のモニタータンパク質のアミノ酸配列のアミノ末端および/またはカルボキシル末端に他のタンパク質あるいはペプチドを融合することも好ましい態様の1つである。特に、該モニタータンパク質に、細胞内局在シグナル、たとえば、公知の小胞体(ER)移行シグナル、細胞膜局在シグナルなどを付加することにより、細胞内の局所でのGTP結合タンパク質の活性化を直接測定することが可能となり好ましい。また、後述するように、細胞内の局所でのGTP結合タンパク質のGTP結合型とGDP結合型の量比(GTP/GDP比)(モル

比)を直接測定することも可能となり好ましい。

本発明のモニタータンパク質では、GTPが結合し低分子量GTP結合タンパク質が活性化された場合、該モニタータンパク質内で低分子量GTP結合タンパク質と標的タンパク質との結合が誘導され全体のコンフォメーションが変化することになり、GFPアクセプタータンパク質とGFPドナータンパク質との距離と方向とが変化する。次いで、特定の波長の光を照射すると、かかるアクセプタータンパク質とドナータンパク質との間でFRET効率の増加が検出されるようになる(第2図)。このようなFRET効率の変化には、前記モニタータンパク質のコンフォメーション変化後におけるGFPアクセプタータンパク質とGFPドナータンパク質の配置が影響する。たとえば、GFPドナータンパク質とGFPアクセプタータンパク質との距離が短くなるとFRET効率は増加し、距離が長くなるとFRET効率は減少する。FRET効率の変化の幅、すなわち、FRET効率の差の増減は、たとえば、用いる各構成タンパク質の性質により、スペーサーペプチド等の挿入により、所望により適宜調節することができる。

なお、上述する本発明のモニタータンパク質が本発明の所望の効果を発現し得るか否かについての評価は、たとえば、後述の実施例1に記載の方法に準じて評価することができる。

本発明はまた、本発明のモニタータンパク質をコードする遺伝子を提供する。 かかる遺伝子は、該タンパク質の前記各構成タンパク質の遺伝子情報をGenB ank等から入手し、公知のPCRを用いた方法により、あるいは制限酵素とリ ガーゼとを用いた方法により常法に従って作製することができる。

本発明のモニタータンパク質の構成タンパク質として好適に用いられる各タンパク質のGenBank/EMBLにおけるアクセッション番号を以下に示す。なお、アクセッション番号は各タンパク質名の後の括弧内に示す。

(1) 低分子量GTP結合タンパク質

H-Ras (V00574), K-Ras (L00045~L00049), N-Ras (L00040~

L00043), R-Ras (M14948, M14949), Rap 1 A (X12533), Rap 1 B (X08004), Rap 2 A (X12534), Rap 2 B (X52987)

(2) 標的タンパク質

Raf (X03484) RalGDS (U14417)

(3) GFPドナータンパク質とGFPアクセプタータンパク質

EGFP (U76561), EYFP (AVU73901 1), ECFP (AB041904)

なお、EBFP(GFPに以下の3つの変異を有するものである: Phe 6 4 Leu、Tyr 6 6 His、Tyr 1 4 5 Phe) については文献 6 に記載され ている。

本発明はさらに、前記遺伝子を含む発現ベクターを提供する。かかるベクターは、公知の方法に従い、本発明のモニタータンパク質をコードする遺伝子を公知の原核細胞発現ベクター、例えばpGEX-2T(アマシャムーファルマシアバイオテック社製)、真核細胞発現ベクター、例えばpCAGGS(文献7)に、あるいはウイルスベクター、例えばpShuttle(CLONTECH社製)に挿入することにより得ることができる。発現ベクターとしては発現プラスミドが好ましい。

本発明はさらに、前記発現ベクターを保持する形質転換された細胞およびトランスジェニック動物を提供する。かかる細胞は、前記発現ベクターを対象とする細胞に導入することにより得られる。細胞への導入法としては公知のトランスフェクション法やウイルス感染法が使用でき特に制限はないが、たとえばリン酸カルシウム法、リポフェクション法、あるいはエレクトロポレーション法等が使用できる。該細胞としては真核細胞あるいは原核細胞を用いることができ、特に制限はない。たとえば、真核細胞としては、ヒト胎児腎臓由来HEK293T細胞、サル腎臓由来COS細胞、ヒト臍帯由来HUVEC細胞、酵母など、原核細胞としては、大腸菌など、培養細胞や、その他、各種細胞を使用できる。一方、前記発現ベクターを公知の方法、たとえば、マウス受精卵の核内にプラスミドDN

Aをマイクロインジェクションする方法などにより、マウス等の個体に直接導入 することでトランスジェニック動物を得ることができる。

本発明においてはさらに、本発明のモニタータンパク質を用いる低分子量GTP結合タンパク質の活性化を測定する方法を提供する。かかる方法によれば、本発明のモニタータンパク質におけるFRETを検出することで低分子量GTP結合タンパク質の活性化を測定することができる。また、前記する本発明の形質転換された細胞またはトランスジェニック動物においてFRETを検出し、当該細胞または動物における低分子量GTP結合タンパク質の活性化を直接測定することもできる。かかる場合、別途、GTPの結合した低分子量GTP結合タンパク質とGTPからの無機リン酸の遊離によって生じるGDPの結合した低分子量GTP結合タンパク質とを測定してGTP/GDP比(またはGTP/(GDP+GTP)比)(いずれもモル比)を算出し、さらに対応するFRET効率を測定して予め検量線を作成しておけば、当該細胞または動物におけるFRET効率に基づいて、GTP/GDP比を算出することができる。

たとえば、具体的には以下のような方法が例示される。

(1) 分光光度計を用いた測定法

モニタータンパク質を発現し得る本発明の形質転換細胞を、当該タンパク質の発現が可能な条件下に培養する。次いで、当該細胞を可溶化する。細胞の可溶化の方法に特に制限はないが、界面活性剤TritonX100を含む溶液を用いて可溶化する方法が好ましい。可溶化した溶液に、GFPドナータンパク質に対する励起光(たとえば、波長433nm)を照射し、たとえば、波長450nmから550nmの範囲で蛍光プロフィールを公知の蛍光分光光度計を用いて測定する。得られた蛍光プロフィールのデータを基に、たとえば、波長475nmにおけるGFPドナータンパク質の蛍光強度と波長530nmにおけるGFPアクセプタータンパク質の蛍光強度との比〔(波長530nmにおける蛍光強度)/(波長475nmにおける蛍光強度)/(波長475nmにおける蛍光強度)/(波長475nmにおける蛍光強度)/(波長575nmにおける蛍光強度)/(波長475nmにおける蛍光強度)

Pアクセプタータンパク質へのFRET効率とする。GTPの低分子量GTP結合タンパク質への結合前に比べ、結合後(すなわち、低分子量GTP結合タンパク質の活性化後)にFRET効率が上昇するため、それを指標として低分子量GTP結合タンパク質の活性化を測定する。なお、低分子量GTP結合タンパク質の活性化を測定する。なお、低分子量GTP結合タンパク質の活性化と不活性化は、たとえば、前者については、グアニンヌクレオチド交換因子Sos発現ベクター(pCAGGS-mSos;文献9に記載)を本発明のモニタータンパク質を発現し得る細胞にトランスフェクトすることにより、また、上皮細胞増殖因子(EGF)による当該細胞の刺激により行うことが、後者については、たとえば、GTP水解促進酵素Gap1m発現ベクター(pEF-Bos-Gap1m;文献9に記載)を当該細胞にトランスフェクトすることにより行うことができる。一方、FRET効率はGFPドナータンパク質との距離および方向の変化により生ずるため、FRET効率の変化によりモニタータンパク質の構造変化をも検出することができる。

(2) 顕微鏡を用いた測定法

モニタータンパク質を発現した本発明の形質転換細胞またはトランスジェニック動物を蛍光顕微鏡で観察し、低分子量GTP結合タンパク質の活性化前後に生ずるFRET効率の変化を直接的に検出する。なお、低分子量GTP結合タンパク質の活性化と不活性化は前記(1)分光光度計を用いた測定法の場合と同様にして行うことができる。

用いる蛍光顕微鏡には特に制限はないが、公知のキセノン光源を有する倒立型 蛍光顕微鏡 (Carl Zeiss, Axiovert 100) に回転式蛍光励起フィルターおよび回 転式蛍光発光フィルターを備え、高感度冷却CCDカメラを備えたものが好まし い。さらにフィルターおよびカメラ画像は、日本ローパー社製Metamorph 画像解 析ソフトにて制御ならびに解析できるシステムが望ましい。

前記細胞または動物にGFPドナータンパク質の励起光を照射し、GFPドナータンパク質の蛍光波長での画像をCCDカメラにより撮影し、その後、GFP

アクセプタータンパク質の蛍光波長での画像を撮影する。両画像の蛍光強度の比 を測定することにより各測定点でのFRET効率を算出できる。また、たとえば 、グアニンヌクレオチド交換因子Sos発現ベクターをモニタータンパク質を発 現し得る細胞または動物に種々の量で導入して低分子量GTP結合タンパク質の 種々の活性化状態(すなわち、活性化の程度が異なる状態)を構築する。次いで 、各状態における細胞または動物を蛍光顕微鏡で観察し、前記と同様にしてFR ET効率を求める。また、各状態における細胞(当該動物から得られた、FRE T効率を求めた部位に由来する細胞を含む)を可溶化し、別途、GTPの結合し た低分子量GTP結合タンパク質とGDPの結合した低分子量GTP結合タンパ ク質とを測定してGTP/GDP比を算出する。詳しくは、公知の方法(文献 2)により低分子量GTP結合タンパク質へのGTP結合量およびGDP結合量を 測定してGTP/GDP比を求める。次いで、得られたGTP/GDP比を、予 め求めておいたFRET効率と関連付ける。すなわち、各状態での測定時点にお けるFRET効率とGTP/GDP比を測定し、それらを基に検量線を作成する 。このようにして別途、検量線を作成しておけば、モニタータンパク質を発現し た細胞または動物におけるFRET効率を蛍光顕微鏡を用いて直接測定するだけ で、各測定時点でのFRET効率からGTP/GDP比を求めることが可能とな る。従って、非侵襲的に細胞内または個体内における低分子量GTP結合タンパ ク質の活性化状態を容易に把握することができ、しかも、かかる状態におけるG TP/GDP比を具体的に得ることができる。なお、かかる検量線を用いる方法 は、前記(1)の方法においても同様に使用することができる。

本発明によれば、非侵襲的な低分子量GTP結合タンパク質の活性化の測定を可能にする低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質、その遺伝子等が提供される。また、かかるモニタータンパク質を発現し、非侵襲的な低分子量GTP結合タンパク質の活性化の測定に有用な前記発現ベクターを保持する形質転換された細胞およびトランスジェニック動物、ならびに前記タンパク質を

用いる低分子量GTP結合タンパク質の活性化を測定する方法が提供される。従って、低分子量GTP結合タンパク質の活性化状態を細胞内または個体内で非侵襲的に知ることが可能となり、生命現象の理解のみならず、薬剤開発(たとえば、癌、自己免疫疾患、アレルギー性疾患等の治療剤または予防剤)において多大な利益をもたらし得る。

参照文献

以下に、本明細書において記載する参照文献を列挙する。かかる参照文献は参 照により、その全教示が本明細書中に取り込まれる。なお、本明細書中では〔文 献(数字)〕として参照する各文献の文献番号を示す。

- 1. Bos, J. L. 1997. 「Ras様GTPアーゼ (Ras-like GTPases.)」Biochim. Biophys. Acta 1333:M19-M31.
- 2. Satoh, T. and Y. Kaziro. 1995. 「刺激された造血細胞におけるRas結合グアニンヌクレオチドの測定 (Measurement of Ras-bound guanine nucleotide in stimulated hematopoietic cells.)」 Method. Enzymol. 255:149-155.
- 3. Franke, B., J. W. N. Akkerman, and J. L. Bos. 1997. 「ヒト血小板における迅速なRaplのCa²⁺媒介活性化(Rapid Ca²⁺-mediated activation of Rapl in human platelets.)」EMBO J. 15:252-259.
- 4. Tsien, R. Y. and A. Miyawaki. 1998. 「生細胞の機構を見る(Seeing the machinery of live cells.)」 Science 280:1954-1955.
- 5. Pollok, B. A. and R. Heim. 1999. 「FRETに基づく応用におけるGFPの使用 (Using GFP in FRET-based applications.)」Trends Cell Biol. 9: 57-60.
- 6. Miyawaki, A., J. Llopis, R. Heim, J. M. McCaffery, J. A. Adams, M. Ikura, and R. Y. Tsien. 1997. 「グリーンフルオレセントプロテインとカルモジュリンに基づく C a ²⁺の蛍光インディケーター(Fluorescent indicators for

Ca2+ based on green fluorescent proteins and calmodulin) Nature 388:88 2-887.

- 7. Niwa, H., K. Yamamura, and J. Miyazaki. 1991. 「新規真核細胞ベクターによる高発現形質転換体の効率的な選抜 (Efficient selection for high-expression transfectants with a novel eukaryotic vector.)」 Gene 108:193-20 0.
- 8. DeClue, J. E., J. C. Stone, R. A. Blanchard, A. G. Papageorge, P. Martin, K. Zhang, and D. R. Lowy. 「細胞の形質転換のための温度感受性の r a s エフェクタードメイン変異体: G T P アーゼ活性化タンパク質とN F 1 との相互作用 (A ras effector domain mutant which is temperature sensitive f or cellular transformation: interactions with GTPase-activating protein and NF-1.)」Mol. Cell Biol. 11:3132-3138, 1991.
- 9. Ohba, Y., N. Mochizuki, S. Yamashita, A. M. Chan, J. W. Schrader, S. Hattori, K. Nagashima, and M. Matsuda. 「R-Ras、TC-21/R-Ras as 2、M-Ras/R-Ras 3の制御タンパク質(Regulatory proteins of R-Ras, TC-21/R-Ras 2, and M-Ras/R-Ras 3.) J. Biol. Chem. 275:20020-200 26, 2000.
- 10. Yamashita, S., N. Mochizuki, Y. Ohba, M. Tobiume, Y. Okada, H. Sawa, K. Nagashima, and M. Matsuda. 「GalDAG-GEFIII activation of Ras, R-Ras, and Rapl.)」J. Biol. Chem. 275:25488-25493, 2000.

実施例

以下、本発明を実施例により説明するが、本発明の範囲はかかる実施例のみに限定されるものではない。なお、以下においては、ヒトH-RasをRasと、ヒトc-RaflをRafと、ヒトRalGD

SをRalGDSと、ヒトR-RasをR-Rasという。

実施例1 Rafras1722によるRas活性化の測定

- (1) RasとRafをコードするキメラ遺伝子の作成
 - (i) Ras遺伝子の増幅

RasのcDNA (Genbank/EMBL アクセッション番号: V00574) を鋳型として、センスプライマーhRasXh (5'-CTCGAGATGACGGAATATAAGCTGGTGGTG-3') (配列番号: 1) およびアンチセンスプライマーRas172Raf (5'-AGTGTTGCTTGTC TTAGAAGGGGTACCACCTCCGGAGCCGTTCAGCTTCCGCAGCTTGTG-3') (配列番号: 2) と、耐熱性DNA複製酵素Pfx (Gibco-BRL, Bethesda, U.S.A.) とを用い、PCR (ポリメラーゼ連鎖反応) 法によりRasの1位から172位のアミノ酸配列に対応するcDNA部分を増幅した。

センスプライマートRas Xhは、5′末端の下線で示した制限酵素XhoIの切断部位の塩基配列とRasの1位から8位のアミノ酸配列に対応するcDNA部分の塩基配列とからなる。一方、アンチセンスプライマーRas172Rafは、5′末端より、RafのRas結合領域のアミノ酸配列のアミノ末端領域(61位から67位まで)に対応するcDNA部分の相補鎖の塩基配列、スペーサー配列(下線部)、Rasの166位から172位のアミノ酸配列に対応するcDNA部分の相補鎖の塩基配列とからなる。

(ii) Raf遺伝子の増幅

RafのcDNA (Genbank/EMBL アクセッション番号: X03484) を鋳型として、センスプライマーRafRBDーF1 (5'-GGTACCCCTTCTAAGACAAGCAACACT-3') (配列番号: 3) およびアンチセンスプライマーRafRBDn2 (5'-GCGGCCGCCCAGGAAATCTACTTGAAGTTC-3') (配列番号: 4) と前記Pfxとを用い、PCR法によりRafの51位から131位のアミノ酸配列に対応するcDNA部分を増幅した。

センスプライマーRafRBD-F1は、5、末端の下線で示した制限酵素 Kpnlの切断部位の塩基配列とRafの51位から57位のアミノ酸配列に対応するcDNA部分の塩基配列とからなる。一方、アンチセンスプライマーRafRBDn2は、5、末端の下線で示した制限酵素Notlの切断部位の塩基配列とRafのRas結合領域のアミノ酸配列のカルボキシル末端領域(125位から131位まで)に対応するcDNA部分の相補鎖の塩基配列とからなる。

(iii) RasとRafをコードするキメラ遺伝子の増幅

前記(i)および(ii)で増幅された遺伝子を混合したものを鋳型として、センスプライマートRas XhおよびアンチセンスプライマーRaf RBDn2と前記Pfxとを用い、PCR法によりRasとRafをコードするキメラ遺伝子からなるcDNAを増幅した。次いで、得られたDNA断片をpCR-bluntII-TOPO(Invitrogen社)にライゲーションし、得られたプラスミド構築物で大腸菌を形質転換した。かかる大腸菌を培養後、公知のアルカリSDS法によりプラスミドを精製した。

- (2) EYFPおよびECFPを発現するベクターpFret2の構築
 - (i) p C A G G S P 7 の構築

pBluescript-SKII(+) (Stratagene社)のマルティプルクローニングサイトをプライマーP7(5'-CGCCAGGGTTTTCCCAGTCACGAC-3')(配列番号:5)とプライマーP8(5'-AGCGGATAACAATTTCACACAGGAAAC-3')(配列番号:6)とを用い、前記と同様にしてPCR法により増幅し、DNA断片を得た。

一方、哺乳類細胞発現ベクターpCAGGS(文献7)をEcoRIで切断し、Klenow酵素で平滑末端化処理した。次いで、前記DNA断片と前記処理後のpCAGGSとをT4DNAリガーゼで結合した。得られたベクターをpCAGGS-P7と呼ぶ。

(ii) EYFP遺伝子の増幅

本実施例においては、公知のEYFP (Genbank/EMBL アクセッション番号: AVU73901

1) を用いた。このEYFPのcDNAを鋳型として、センスプライマーGFP-N2 (5'-<u>GGATCCGGCATGGTGAGCAAGGGCGAGGAG-3')</u> (配列番号:7) およびアンチセンスプライマーGFP-N3 (5'-<u>GGATCCGGTACCTCGAG</u>CTTGTACAGCTCGTCCATG-3') (配列番号:8) と前記Pfxとを用い、PCR法によりEYFPの全長アミノ酸配列に対応するcDNAを増幅した。

センスプライマーGFP-N2は、5、末端の下線で示した制限酵素BamH Iの切断部位の塩基配列と3塩基のスペーサーとEYFPの1位から7位のアミノ酸配列に対応するcDNA部分の塩基配列とからなる。一方、アンチセンスプライマーGFP-N3は、5、末端の下線で示した制限酵素BamHI、Kpn IおよびXhoIの各々の切断部位の塩基配列と後述のECFPのアミノ酸配列のカルボキシル末端領域(233位から239位まで)に対応するcDNA部分の相補鎖の塩基配列とからなる。

(iii) ECFP遺伝子の増幅

本実施例においては、EGFP (Genbank/EMBL アクセッション番号: U76561) に対し、PCR法を用いる公知の方法により4つのアミノ酸置換 (Tyr66Trp; Asn146I1e; Met153Thr; Val163Ala)を導入したものをECFPとして用いた。このECFPのcDNAを鋳型として、センスプライマーXFPNot2 (5'-GCGGCCGCATGGTGAGCAAGGGCGAGGAGC-3') (配列番号: 9) およびアンチセンスプライマーXFP-Bg1 (5'-AGATCTACAGCTCGTCCATGCCGAGAG-3') (配列番号: 10)と前記Pfxとを用い、PCR法によりECFPの全長アミノ酸配列に対応するcDNAを増幅した。

センスプライマーXFPNot2は、5、末端の下線で示した制限酵素Not Iの切断部位の塩基配列とECFPの1位から8位のアミノ酸配列に対応するc DNA部分の塩基配列とからなる。一方、アンチセンスプライマーXFP-Bg 1は、5、末端の下線で示した制限酵素Bg1IIの切断部位の塩基配列とECFPのアミノ酸配列のカルボキシル末端領域(231位から237位まで)に対

応するCDNA部分の相補鎖の塩基配列とからなる。

(iv) pFret2の構築

前記(i)で得られたpCAGGS-P7を制限酵素XhoIで切断し、dTTPとdCTPの存在下にKlenow酵素で処理した。また、前記(ii)で得られたEYFPのDNA断片をBamHIで切断し、次いでdGTPとdATPの存在下にKlenow酵素で処理した。得られた二つの遺伝子断片をT4DNAリガーゼで結合し、プラスミドを得た。該プラスミドをNotIとBg1IIで切断し、次いで、NotIとBg1IIで予め切断しておいた前記(iii)で得られたECFPのDNA断片と、T4DNAリガーゼを用いて結合した。得られたプラスミドをpFret2と命名した。

(3) Ras活性モニタータンパク質遺伝子の発現プラスミドであるpRafr as1722の構築

前記(2) - (iv)で得られたpFret2をXhoIとNotIで切断し、次いで、XhoIとNotIで予め切断しておいた前記(1) - (iii)で得られたキメラ遺伝子と、- (T4DNAリガーゼを用いて結合した。得られたプラスミドをpRafras1722と呼ぶ。pRafras1722の構造、その翻訳領域の塩基配列(配列番号:11)および予測されるアミノ酸配列(配列番号:12)を第3図と第4図~第6図にそれぞれ示す。

かかる塩基配列および予測されるアミノ酸配列を説明する:

nt 1 - 717 : オワンクラゲ (Aequorea) のEYFP

nt 718 - 723 : リンカー

nt 724 - 1239 : Ras

nt 1240 - 125 : リンカー

nt 1258 - 1500 : R a f

nt 1501 - 1509:リンカー

nt 1510 - 2220: オワンクラゲのECFP

(4)哺乳類細胞でのRas活性モニタータンパク質(Rafras1722) の発現と分光光度法による解析

ヒト胎児腎臓由来HEK293T細胞は10%ウシ胎仔血清を含むDMEM培地(日本製薬社製)で培養した。該HEK293T細胞に前記(3)で得られたpRafras1722とグアニンヌクレオチド交換因子Sos発現ベクター(pCAGGS-mSos)またはGTP水解促進酵素Gap1m発現ベクター(pEF-Bos-Gap1m)をリン酸カルシウム法にてトランスフェクトした。トランスフェクト後のHEK293T細胞を10%ウシ胎仔血清を含むDMEM培地(日水製薬社製)で培養し、Ras活性モニタータンパク質を発現させた。48時間培養後に、細胞をリン酸緩衝生理食塩水にて洗浄し、溶解液(20 mM Tris-HC1、pH 7.5、150 mM NaC1、5 mM MgCl₂、0.1% Triton X-100)にて溶解した。得られた細胞溶解液を10、000×gで遠心分離後、上清を回収した。

該上清を蛍光分光光度計(日本分光社製、FP-750)の1m1キュベットに入れ、励起波長433nmにて、450nmから550nmまでの蛍光強度を測定した。得られた蛍光プロフィールを第7図に示す。

なお、前記トランスフェクト後のHEK293T細胞を32Pi無機リン酸で標識した後に該細胞の溶解液を得、抗GFP抗体を用い、発現させたRas活性モニタータンパク質を免疫沈降し、結合しているGTPおよびGDPを薄層クロマトグラフィーにて分離することにより、Ras活性モニタータンパク質について得られた蛍光プロフィールのデータから得られるFRET効率(波長433nmで励起したときの、(波長530nmにおける蛍光強度)を(波長475nmにおける蛍光強度)で割った値)と実際のGTP結合の程度とを対応付けることが可能である(第8図)。なお、第8図中、FRET効率は「蛍光強度比(波長530/475)」と、GTP結合の程度は「GTP/(GDP+GTP)(%)」として示した。

(5) 哺乳類細胞でのRas活性モニタータンパク質の発現とタイムラプス蛍光

顕微鏡による解析

サル腎臓由来COS 7細胞は10%ウシ胎仔血清を含むフェノールレッド不含 MEM培地(日本製薬社製)で培養した。該COS 7細胞に前記(3)で得られたpRafras 1722をリン酸カルシウム法にてトランスフェクトした。トランスフェクト後のCOS 7細胞を10%ウシ胎仔血清を含むフェノールレッド 不含MEM培地(日水製薬社製)で培養し、Ras活性モニタータンパク質を発現させた。トランスフェクションの48時間後に、培養細胞をタイムラプス蛍光顕微鏡による観察に供した。

かかる顕微鏡は、回転式蛍光励起フィルター装置および回転式蛍光発光フィルター装置(LUDL electronic 社製)を備え、さらに高感度冷却CCDカメラ(Photometrix 社製、Micromax450)を備えた、キセノン光源を有する倒立型蛍光顕微鏡(Carl Zeiss社製、Axiovert 100)であり、観察の際は、該顕微鏡の制御ならびに観察結果の解析を日本ローパー社製メタモルフ(Metamorph)画像解析ソフトにより行うシステムを用いた。蛍光励起フィルター、蛍光発光フィルター、ダイクロイックミラーはオメガ社より購入した。

前記培養細胞に433nmの励起光を照射し、475nmのECFPドナーの 蛍光波長での画像をCCDカメラにより撮影し、次いで、530nmのEYFP アクセプターの蛍光波長での画像を撮影した。両画像データをもとに両者の蛍光 強度の比を求めることにより各測定点でのFRET効率を計算した。

実施例2 Ras活性を簡便に測定するための培養細胞株の取得

マウス線維芽細胞NIH3T3細胞は10%ウシ胎仔血清を含むDMEM培地 (日水製薬社製)で培養した。かかるNIH3T3細胞に、実施例1で得られた pRafras1722とG418耐性遺伝子を含むベクターpSV2neo (Genbank/EMBL: U02434)とを、FuGene6 (日本ロッシュ社製)を用いて共トランスフェクトした。該細胞を前記培地にて培養し、48時間培養後に1:1

0 の希釈率で播きなおし、G 4 1 8 (Gibco -BRL 社製)を0. 5 m g / m 1 になるように培地中に添加した。培地は3 日に一度交換した。培養2 週間後、よく分離したコロニーをクローニングし、3 T 3 -R a f r a s 細胞と命名した。

かかる3T3-Rafras細胞を10%ウシ胎仔血清と0.5mg/m1のG418とを含むDMEM培地(日水製薬社製)で培養し、Ras活性モニタータンパク質を発現させた。次いで、かかるタンパク質の発現を抗Ras抗体(Transduction Lab社)を用いた通常のイムノブロッティング法にて解析した。その結果、約80kDaのタンパク質の発現が認められた(第9図)。

さらに、かかる細胞を上皮細胞増殖因子(EGF)(Sigma社製)で刺激し、実施例1の(4)に記載の方法によりFRET効率を求め、EGF刺激前後で比較した。EGF添加前後における蛍光プロフィールを第10図に示す。

実施例3 Rai-chu311によるRap1A活性化の測定

- (1) RaplAとRalGDSをコードするキメラ遺伝子の作成
 - (i) RaplA遺伝子の増幅

RaplAのcDNA (Genbank/EMBL アクセッション番号: X12533) を鋳型として、センスプライマーhRaplXh (5'-GGCTCGAGATGCGTGAGTACAAGCTAGTGG-3') (配列番号: 13) およびアンチセンスプライマーRapl72RalGDS (5'-GCGGATGATACAGCAGTCGCCACCTCCGGATCCGCCGGTACCTCCACCACCGGTTCCACCTCCGGAGCCAT TGATCTTTGCAGAAG-3') (配列番号: 14) と、前記Pfxとを用い、PCR法によりRaplAの1位から172位のアミノ酸配列に対応するcDNA部分を増幅した。

センスプライマーhRaplXhは、5'末端の下線で示した制限酵素Xho Iの切断部位の塩基配列とRaplAの1位から8位のアミノ酸配列に対応する cDNA部分の塩基配列とからなる。一方、アンチセンスプライマーRapl7 2RalGDSは、5'末端より、RalGDS (Genbank/EMBL アクセッション番号:

U14417)のRaplA結合領域のアミノ酸配列のアミノ末端領域(211位から217位まで)に対応するcDNA部分の相補鎖の塩基配列、スペーサー配列(下線部)、RaplAの166位から172位のアミノ酸配列に対応するcDNA部分の相補鎖の塩基配列とからなる。

(ii) RalGDS遺伝子の増幅

センスプライマーRalGDS-Fは、RalGDSのcDNAのRaplA 結合領域のアミノ酸配列のアミノ末端領域(211位から217位まで)に対応 するcDNA部分の塩基配列を有する。一方、アンチセンスプライマーRalG DSRは、5'末端の下線で示した制限酵素Notlの切断部位の塩基配列とR alGDSのRaplA結合領域のアミノ酸配列のカルボキシル末端領域(29 1位から297位まで)に対応するcDNA部分の塩基配列の相補鎖の塩基配列 とからなる。

(iii) Rap I AとRa I GDSをコードするキメラ遺伝子の増幅

前記(i)および(ii)で増幅された遺伝子を混合したものを鋳型として、センスプライマートRaplXhおよびアンチセンスプライマーRalGDSRとPfxとを用い、PCR法によりRaplAとRalGDSをコードするキメラ遺伝子からなるcDNAを増幅した。次いで、得られたDNA断片をpCR-bluntlI-TOPOにライゲーションし、得られたプラスミド構築物で大腸菌を形質転換した。かかる大腸菌を培養後、公知のアルカリSDS法によりプラスミドを精製した。

(2) RaplA活性モニタータンパク質遺伝子の発現プラスミドであるpRa

i-chu311の構築

実施例1の(2)の(ii)において、アンチセンスプライマーGFP-N3に換えてアンチセンスプライマーGFPーd11R(5'-GGATCCGGTACCTCGAGGCCGGCGCGCGTCACCGAGCCAGC-3')(配列番号:17)を用い同様の操作を行い、ECFPと、そのアミノ酸配列のカルボキシル末端のアミノ酸が11個欠損したEYFPとをコードするcDNAを含むベクターを作成した。かかるベクターをXhoIとNotIで切断した。次いで、該ベクターと、XhoIとNotIで予め切断しておいた前記(1)で得られたキメラ遺伝子とをT4DNAリガーゼで結合した。得られたプラスミドをpRaiーchu311と命名した。得られたプラスミドの構造ならびに、その翻訳領域の塩基配列(配列番号:18)および予測されるアミノ酸配列(配列番号:19)を第11図と第12図~第14図にそれぞれ示す。

かかる塩基配列および予測されるアミノ酸配列を説明する:

nt 1 - 684 : オワンクラゲのEYFP

nt 685 - 690 : リンカー

nt 691 - 1206 : Rap 1 A

nt 1207 - 1257:リンカー

nt 1258 - 1515 : RalGDS

nt 1516 - 1521:リンカー

nt 1522 - 2235:オワンクラゲのECFP

(3)哺乳類細胞でのRaplA活性モニタータンパク質(Raiーchu31

1) の発現と分光光度法による解析

実施例1の(4)に記載の方法により解析を行った。得られた蛍光プロフィールを第15図に示す。

実施例4 Rai-chul58によるR-Ras活性化の測定

(1) pRai-chu158の構築

(i) R-Ras遺伝子の増幅

R-RasのcDNA (Genbank/EMBL アクセッション番号: M14948, M14949) を鋳型として、センスプライマーRRas28F (5'-CCCCTCGAGACACACACACACGCTGGTGGTC-3') (配列番号: 20) およびアンチセンスプライマーRRas204R (5'-GCCGGTACCGCCACTGGGAGGGCTCGGTGGGAG-3') (配列番号: 21)と、前記Pfxとを用い、PCR法によりR-Rasの28位から204位のアミノ酸配列に対応するcDNA部分を増幅した。

センスプライマーRRas28Fは、5'末端の下線で示した制限酵素Xho Iの切断部位の塩基配列とR-Rasの28位から33位のアミノ酸配列に対応 するcDNA部分の塩基配列とからなる。一方、アンチセンスプライマーRRa s204Rは、5'末端より、KpnI切断部位を含むスペーサー配列(下線部)、R-Rasの198位から204位のアミノ酸配列に対応するcDNA部分 の相補鎖の塩基配列とからなる。

- (ii)制限酵素断片の作製
- 前記(i)で得られたPCR産物をXholとKpnlとで切断した。
- (iii) R-Ras活性モニタータンパク質遺伝子の発現プラスミドであるp Rai-chu158の構築

実施例1で得られたpRafras1722をXhoIで完全消化したのち、KpnIで部分消化し、Ras部分を除去したDNA断片を得た。該DNA断片と前記(ii)で得られたDNA断片とをT4DNAリガーゼで結合した。得られたTラスミドをT0の構造ならびに、その翻訳領域における塩基配列(配列番号:22)および予測されるアミノ酸配列(配列番号:23)を第16図と第17図~第19図にそれぞれ示す。

かかる塩基配列および予測されるアミノ酸配列を説明する:

nt 1 - 717 : オワンクラゲのEYFP

nt 718 - 723 : リンカー

nt 724 - 1251 : R - R a s

nt 1252 - 1257:リンカー

nt 1258 - 1500 : R a f

nt 1501 - 1509:リンカー

nt 1510 - 2220:オワンクラゲのECFP

(2) 哺乳類細胞でのR-Ras活性モニタータンパク質(Rai-chul5

8) の発現と分光光度法による解析

実施例1の(4)に記載の方法により解析を行った。得られた蛍光プロフィールを第20図に示す。

実施例 5 Rasの標的タンパク質結合ドメインに温度感受性変異を有するモニタータンパク質をコードする遺伝子の構築

- (1) pRai-chull9の構築
 - (i)変異を有するRas遺伝子の増幅

実施例1にて用いたRasのcDNAを鋳型として、センスプライマーhRasXh(実施例1にて使用)とアンチセンスプライマーRasI36LR(5'-GGAATCCTCTAGAGTGGGGTCG-3')(配列番号:24)と前記Pfxとを用い、PCR法によりRasの1位から39位のアミノ酸配列に対応するcDNA部分を増幅した。

アンチセンスプライマーRas I 36LRは、Rasの35位から42位のアミノ酸配列に対応するcDNA部分の配列を有し、下線で示した部分にI1eのLeuへの点突然変異を有している。この変異はRasの活性を温度感受性にすることが知られている(文献8)。

同様に、RasのcDNAを鋳型として、センスプライマーRasI36LF (5'-CGACCCCACTCTAGAGGATTCC-3') (配列番号:25) とアンチセンスプライマ

-Ras172Raf (実施例1にて使用)と前記Pfxとを用い、PCR法によりRasのアミノ酸配列の32位から172位に対応するcDNA部分を増幅した。

得られた2つのDNA断片を混合し、センスプライマーhRasXhとアンチセンスプライマーRas172Rafとを用い、前記と同様にしてPCRを行い、Rasのアミノ酸配列の1位から172位に対応し、かつI1e36のLeuへの点突然変異を含むDNAを増幅した。

(ii) 制限酵素断片の作製

上記PCR産物をXhoIとKpnIとで切断した。

- (iii) 実施例1で得られたpRafras1722をXhoIで完全消化したのち、KpnIで部分消化し、Rasの部分を除去したDNA断片を得た。該DNA断片と前記(ii)で得られたDNA断片とをT4DNAリガーゼで結合した。得られたプラスミドをpRai-chul19と命名した。該プラスミドの翻訳領域における塩基配列(配列番号: 26)および予測されるアミノ酸配列(配列番号: 27)を第21図~第23図にそれぞれ示す。
- (2) 哺乳類細胞でのモニタータンパク質 (Rai-chull9) の発現と分 光光度法による解析

ヒト胎児腎臓由来HEK293T細胞を10%ウシ胎仔血清を含むDMEM培地(日水製薬社製)で培養した。該HEK293T細胞に、実施例1において作成したpRafras1722またはpRai-chu119と、グアニンヌクレオチド交換因子Sos発現ベクター(pCAGGS-mSos)とをリン酸カルシウム法にてトランスフェクトした。前記同培地にて24時間培養後に33℃および40℃のインキュベータに移し、さらに24時間、培養した。該細胞をリン酸緩衝生理食塩水にて洗浄した後、溶解液(20 mM Tris-HC1, pH 7.5, 150mM NaC1, 5 mM MgCl₂, 0.1% Triton X-100)にて溶解した。得られた細胞溶解液を10,000×gで遠心分離し上清を回収した。

該上清を蛍光分光光度計(日本分光社製、FP-750)の1m1キュベットに入れ、励起波長433nmにて、450nmから550nmまでの蛍光強度を測定した。得られた蛍光プロフィールを第24図に示す。

実施例 6 Rafras 1722を発現するトランスジェニックマウスの作成およびこのマウスの心筋培養細胞におけるRas活性化の測定

- (1)実施例1で得られたpRafras1722を制限酵素SpeIおよびBamHIで切断し、これをアガロース電気泳動にかけ、約4.5kbのプロモーター、イントロン、コーディング配列、ポリA付加シグナルを含む領域のDNA断片を得た。該DNAは電気溶出法にてゲルより取り出した後、Qiagen20チップ(キアゲン社)を用いて精製した。このDNAを定法に従い、マウス受精卵(DBF1、日本エスエルシー社)の前核に注入し、偽妊娠させたICRマウス(日本エスエルシー社)の卵管内に移植した。得られたマウスの離乳後、尾を1cm切断し、プロテイナーゼKを含むDNA抽出液(ABI社)中で37℃にて一晩維持し、ここから、フェノールおよびフェノールクロロホルムにてタンパク質を除いた後に、等量のイソプロパノールを加えて、析出したDNAを回収した。回収したDNAを水にいれ、37℃で溶解させた。
- (2) このマウスDNAを鋳型にして、センスプライマーRafRBDx(5'-C TCGAGCCTTCTAAGACAAGCAACACT-3') (配列番号:28)とアンチセンスプライマーXFPNseq(5'-CGTCGCCGTCCAGCTCGACCAG-3') (配列番号:29)とを用い、PCR法にてDNAを増幅した。このプライマーにより、Rafras1722遺伝子のうちのRaf遺伝子とECFP遺伝子の連結領域に相当するDNAが増幅できる。予期される314bpのバンドが現れるものを、Rafras1722のDNAの組み込みがあると判定した。35匹の仔マウスのうち7匹にこのバンドが確認できた。
- (3) つぎに、このF1マウスをC57/B1ackマウス (日本エスエルシー

社)と交配させた。F2のマウス新生児(0日齢)より、心室をとり、眼科用ハサミで細切した。ここに、0.05%トリプシンと0.5mM EDTAとを含むPBSを加え、37℃で細胞を10分間処理し、剝離してきた心筋細胞を回収した。この操作を6回繰り返し、心筋細胞を集めた。ここに、10%ウシ胎仔血清を含むDMEM培地を加え、低速遠心にて心筋細胞を沈殿させ、上清を捨てた。回収した心筋細胞を10%ウシ胎仔血清を含むDMEMで培養した。

(4)得られた心筋細胞をガラス底の培養皿(φ35mm)に移して底面に付着させ、無血清培地(日本製薬製)中で6時間培養を行った。次いで、当該心筋培養細胞にEGFを100ng/m1添加し、実施例1の(5)に記載の蛍光顕微鏡システムで観察した。EGF添加による細胞内におけるECFPおよびEYFPの蛍光強度の経時的変化の結果を第25図に示す。トランスジェニックマウス由来の初代培養細胞でもEGF依存的にRasの活性化が測定できることを確認した。

配列表フリーテキスト

配列番号:1は、制限酵素XhoIの切断部位の塩基配列とヒトH-Rasの塩基配列を基にデザインしたプライマーの塩基配列である。

配列番号:2は、ヒトc-Raflの塩基配列とヒトH-Rasの塩基配列を 基にデザインしたプライマーの塩基配列である。

配列番号:3は、制限酵素KpnIの切断部位の塩基配列とヒトc-Raf1 の塩基配列を基にデザインしたプライマーの塩基配列である。

配列番号:4は、制限酵素NotIの切断部位の塩基配列とヒトc-Rafl の塩基配列を基にデザインしたプライマーの塩基配列である。

配列番号:5は、pBluescript-SKII(+)のマルティプルクローニングサイトの5'側の塩基配列を基にデザインしたプライマーの塩基配列である。

配列番号:6は、pBluescript-SKII(+)のマルティプルクローニングサイトの3'側の塩基配列を基にデザインしたプライマーの塩基配列である。

配列番号:7は、制限酵素BamHIの切断部位の塩基配列とEYFPの塩基配列を基にデザインしたプライマーの塩基配列である。

配列番号:8は、制限酵素BamHI、KpnIおよびXhoIの各々の切断部位の塩基配列とECFPの塩基配列を基にデザインしたプライマーの塩基配列である。

配列番号:9は、制限酵素Notlの切断部位の塩基配列とECFPの塩基配列を基にデザインしたプライマーの塩基配列である。

配列番号:10は、制限酵素Bg1IIの切断部位の塩基配列とECFPの塩 基配列を基にデザインしたプライマーの塩基配列である。

配列番号:11は、ヒトH-Ras、ヒトc-Raf1、EYFPおよびEC FPの各塩基配列を基にデザインしたプラスミドの塩基配列である。

配列番号:12は、配列番号:11のプラスミドの塩基配列から予測されるアミノ酸配列である。

配列番号:13は、制限酵素Xholの切断部位の塩基配列とヒトRaplA の塩基配列を基にデザインしたプライマーの塩基配列である。

配列番号:14は、ヒトRalGDSの塩基配列とヒトRaplAの塩基配列を基にデザインしたプライマーの塩基配列である。

配列番号:15は、ヒトRalGDSの塩基配列を基にデザインしたプライマーの塩基配列である。

配列番号:16は、制限酵素NotIの切断部位の塩基配列とヒトRalGD Sの塩基配列を基にデザインしたプライマーの塩基配列である。

配列番号:17は、制限酵素BamHI、KpnIおよびXhoIの各々の切断部位の塩基配列とECFPの塩基配列を基にデザインしたプライマーの塩基配

列である。

配列番号:18は、ヒトRaplA、ヒトRalGDS、EYFPおよびECFPの各塩基配列を基にデザインしたプラスミドの塩基配列である。

配列番号:19は、配列番号:18のプラスミドの塩基配列から予測されるアミノ酸配列である。

配列番号:20は、制限酵素XhoIの切断部位の塩基配列とヒトR-Ras の塩基配列を基にデザインしたプライマーの塩基配列である。

配列番号:21は、制限酵素Kpnlの切断部位の塩基配列とヒトR-Ras の塩基配列を基にデザインしたプライマーの塩基配列である。

配列番号:22は、ヒトR-Ras、ヒトc-Rafl、EYFPおよびEC FPの各塩基配列を基にデザインしたプラスミドの塩基配列である。

配列番号:23は、配列番号:22のプラスミドの塩基配列から予測されるアミノ酸配列である。

配列番号:24は、 L ト H - R a s の塩基配列を基にデザインしたプライマーの塩基配列である。

配列番号: 25は、ヒトH-Rasの塩基配列を基にデザインしたプライマーの塩基配列である。

配列番号:26は、ヒトH-Ras、ヒトc-Raf1、EYFPおよびECFPの各塩基配列を基にデザインしたプラスミドの塩基配列である。

配列番号:27は、配列番号:26のプラスミドの塩基配列から予測されるアミノ酸配列である。

配列番号:28は、ヒトc-RaflのヒトH-Ras結合領域の塩基配列を基にデザインしたプライマーの塩基配列である。

配列番号:29は、ECFPの塩基配列を基にデザインしたプライマーの塩基 配列である。

産業上の利用可能性

本発明によれば、非侵襲的な低分子量GTP結合タンパク質の活性化の測定を可能にする低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質、該タンパク質を発現し、非侵襲的な低分子量GTP結合タンパク質の活性化の測定に有用な細胞およびトランスジェニック動物、ならびに前記タンパク質を用いる低分子量GTP結合タンパク質の活性化を測定する方法、より詳しくは生細胞においても使用可能な、低分子量GTP結合タンパク質のGTP結合型とGDP結合型の量比を測定する方法が提供される。

請求の範囲

- 1. 低分子量GTP結合タンパク質の全部または一部、該低分子量GTP結合 タンパク質の標的タンパク質の全部または一部、GFPアクセプタータンパク質 の全部または一部、及びGFPドナータンパク質の全部または一部が、各タンパク質の機能を発揮し得る状態で直接または間接的に連結されてなる融合タンパク質からなる低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質。
- 2. さらに、細胞内局在シグナルを付加してなる請求項1記載の低分子量GT P結合タンパク質の活性モニタータンパク質。
- 3. さらに、低分子量GTP結合タンパク質と標的タンパク質との間にスペーサーとなるペプチドを有してなる請求項1または2記載の低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質。
- 4. 低分子量GTP結合タンパク質がRasスーパーファミリーに属するものである請求項1~3いずれか記載の低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質。
- 5. 低分子量GTP結合タンパク質がRasファミリーに属するものである請求項1~4いずれか記載の低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質。
- 6. 低分子量GTP結合タンパク質がH-Ras、K-Ras、N-Ras、R-Ras、RaplA、RaplB、Rap2A、およびRap2Bからなる群より選ばれる1種である請求項1~5いずれか記載の低分子量GTP結合タン

パク質の活性モニタータンパク質。

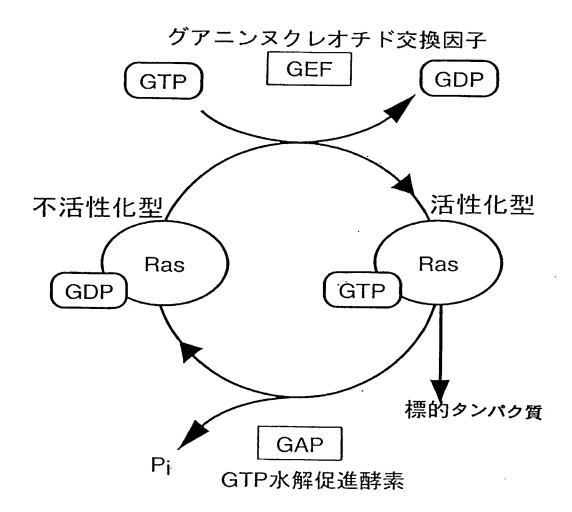
- 7. 標的タンパク質がRafまたはRalGDSである請求項1~6いずれか 記載の低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質。
- 8. GFPアクセプタータンパク質がEGFPまたはEYFPである請求項1 ~7いずれか記載の低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質。
- 9. GFPドナータンパク質がECFPまたはEBFPである請求項 $1 \sim 8$ いずれか記載の低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質。
- 10. 低分子量GTP結合タンパク質および/または標的タンパク質が変異を 有するものである請求項1~9いずれか記載の低分子量GTP結合タンパク質の 活性モニタータンパク質。
- 11. 低分子量GTP結合タンパク質のアミノ酸配列のアミノ末端領域および /またはカルボキシル末端領域に少なくとも1個のアミノ酸の欠損を有してなる 請求項1~10いずれか記載の低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータ ンパク質。
- 12. GFPアクセプタータンパク質および/またはGFPドナータンパク質のアミノ酸配列のカルボキシル末端領域に少なくとも1個のアミノ酸の欠損を有してなる請求項1~11いずれか記載の低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質。
- 13. 低分子量GTP結合タンパク質がH-Rasであり、標的タンパク質が

. . . :

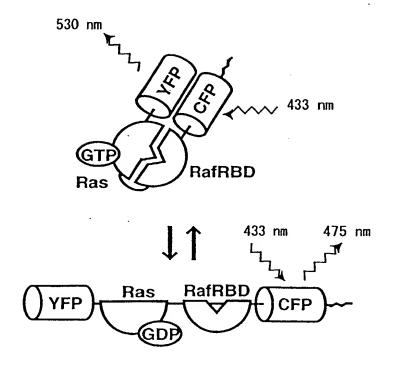
Rafである請求項1~12いずれか記載の低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質。

- 14. 低分子量GTP結合タンパク質がRaplAであり、標的タンパク質がRalGDSである請求項1~12いずれか記載の低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質。
- 15. 低分子量GTP結合タンパク質がH-Rasであり、標的タンパク質がRafであり、GFPドナータンパク質がECFPであり、GFPアクセプタータンパク質がEYFPである請求項1~12いずれか記載の低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質。
- 16. アミノ末端側より、EYFP、H-Ras、Raf、ECFPの順で直接または間接的に連結されてなる請求項15記載の低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質。
- 17. 低分子量GTP結合タンパク質がRaplAであり、標的タンパク質がRalGDSであり、GFPドナータンパク質がECFPであり、GFPアクセプタータンパク質がEYFPである請求項1~12いずれか記載の低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質。
- 18. アミノ末端側より、EYFP、RaplA、RalGDS、ECFPの順で直接または間接的に連結されてなる請求項17記載の低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質。
- 19. 請求項1~18いずれか記載の低分子量GTP結合タンパク質の活性モ

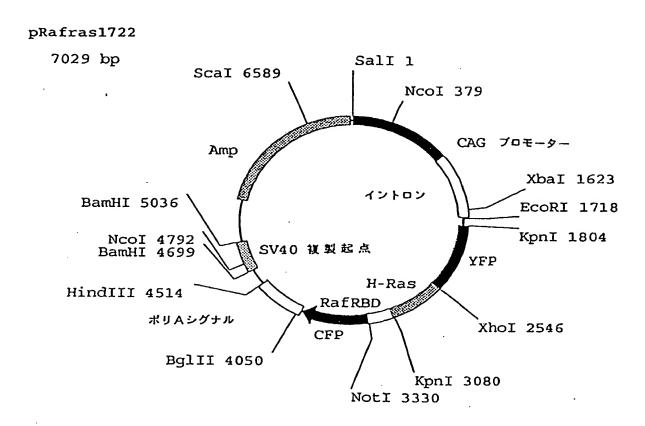
- ニタータンパク質をコードする遺伝子。
- 20. 請求項19記載の遺伝子を含む発現ベクター。
- 21. 発現プラスミドである請求項20記載の発現ベクター。
- 22. 請求項20または21記載の発現ベクターを保持してなる形質転換された細胞。
- 23. 請求項20または21記載の発現ベクターを保持してなるトランスジェニック動物。
- 24. 請求項1~18いずれか記載の低分子量GTP結合タンパク質の活性モニタータンパク質におけるFRETを検出する工程を含む低分子量GTP結合タンパク質の活性化を測定する方法。
- 25. 請求項22記載の細胞または請求項23記載のトランスジェニック動物におけるFRETを検出する工程を含む低分子量GTP結合タンパク質の活性化を測定する方法。
- 26. GTPの結合した低分子量GTP結合タンパク質と、GTPからの無機リン酸の遊離によって生じるGDPの結合した低分子量GTP結合タンパク質とを測定してGTP/GDP比(モル比)を算出する工程をさらに含む請求項25記載の低分子量GTP結合タンパク質の活性化を測定する方法。



第1図



第2図



第3図

pRafras1722の翻訳領域の塩基配列および予測されるアミノ酸配列

第4図

pRafras1722 の翻訳領域の塩基配列および予測されるアミノ酸配列 (つづき)

1070 1030 1040 1050 1060 ATCAAACGGGTGAAGGACTCGGATGACGTGCCCATGGTGCTGGGGAACAAGTGTGAC
I K R V K D S D D V P M V L V G N K C D 1480 TTAGATTGGAATACTGAAGCTGCGTCTTTGATTGGAGAAGAACTTCACGTAGATTTCCTGL D W N T E A A S L I G E E L II Y D F L 1510 1520 1530 1540 1550 1560 GGCGGCCGCATGGTGGCCAACGGCGAGGAGCTGTTCACCGGGGTGGTGCCCATCCTGGTC G G R M V S K G E E L F T G V V P I L V 2010 2050 2060 2070 2080 2090 2100 CAGCTCGCCGACCACTACCAGCAGCACCACCCCATCGGCGACCGCCCCGTGCTGCTGCCCC

第 5 区

pRafras1722 の翻訳領域の塩基配列および予測されるアミノ酸配列 (つづき)

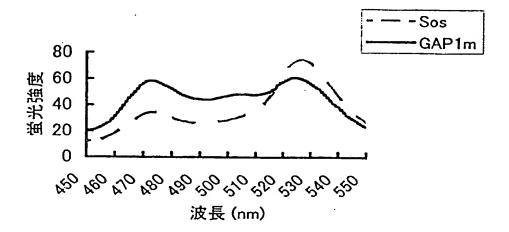
Q L A D H Y Q Q N T P I G D G P V L L P

2230

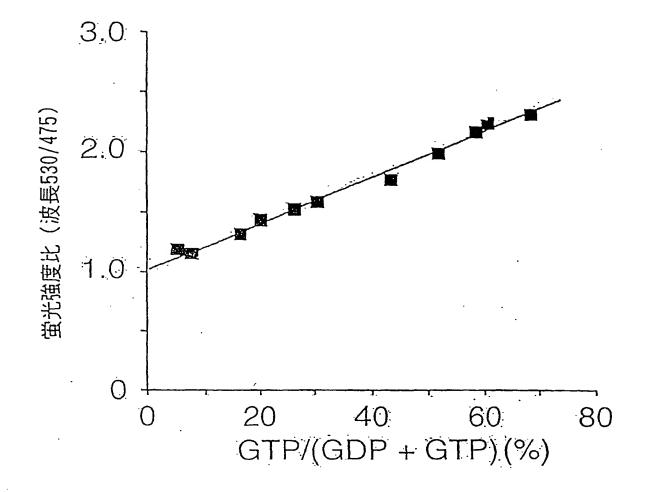
TAG

第6図

Rafras1722 の蛍光プロフィール



第7図



第8図

8/25

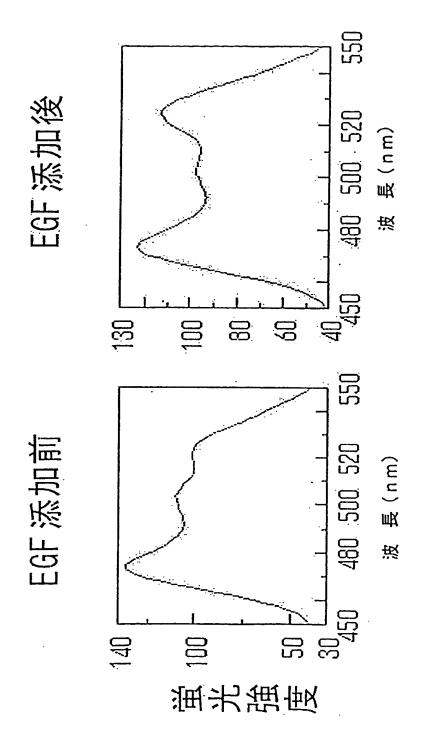
WO 01/34766

PCT/JP01/00631

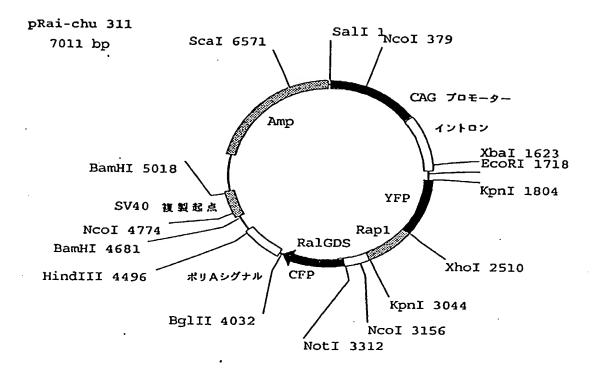
3T3-Rafras-1 3T3-Rafras-2 NIH3T3

49 ----

第9図



第10図



第11図

pRai-chu311の翻訳領域の塩基配列および予測されるアミノ酸配列

	10 20 GGTGAGCAAGGGCGAGGAGCTO						3	0		40				50		60				
AT	ggt	GAG	CAP	\GGG	CGA	AGGA	GCT	GTT	CAC	CGG	GGT	GGT	GCC	CAT	CCI	GGT	CGA	GCT	GGAC	
М	٧	S	K	G	E	E	L	F	T	G	V	V	P	I	L	V	E	L	D	
			70			80			۵	^		1	00			110			120	
70 80 90 GGCGACGTAAACGGCCACAAGTTCAGCGTG															~~~	110	m	~ ~ ~	120	
G D V N G H K F S																				
G	D	V	14	G	п	N	r	5	V	5	G	E.	G	E	G	D	A	T	Y	
			30			140			15				60			170			180	
GG	CAA	GCT	GAC	CCT	GAA	AGTT	CAT	CTG	CAC	CAC	CGG	CAA	GCT	'GCC	CGT	GCC	CTG	SCC	CACC	
G	K	L	T	L	K			С				K						P	T	
			90			200			21				20			230			240	
																			GAAG	
L	V	T	T	F	G	Y	G	L	K	С	F	A	R	Y	P	D	Н	M	K	
			50		260				27		80			290		300				
CA	GCA	CGA	CTI	'CTT	CAA	AGTC	CGC	CAT	GCC	CGA	AGG	CTA	CGT	'CCA	.GG.	\GCG	CAC	CAT	CTTC	
Q		D		F		s						Y							F	
		3	10			320			22	^		3	40			350			360	
ጥጥ	ממכ			ccc	מ מים			CNC		- -	-C-N	CCT						C N C	CCTG	
F	K	D	D	G	N		K													
r	^	_	_	G	Ŋ		•	T	-		_	V		F	Ł	G		T	L	
			70			380							00			410			420	
GT	GAA	CCG	CAI	'CGA	GCI	CGAA	.GGG	CAT	CGA	CTT	CAA	.GGA	3GAGGACGGCA				ACATCCTGGGG			
V	N	R	I	E	L	K	G	I	D	F	ĸ	E	D	G	N	I	L	G	Н	
		4	30			440			45	0		4	60			470			480	
AA	GCT	GGA	GTA	CAA	CTA	CAA	CAG	CCA	CAA	CGT	СТА	TAT	CAT	GGC	CGP	CAA	GCA	CAA	GAAC	
K	L		Y	N	Y	N	s	Н			Y			A				K	N	
		A	90			500			E 1	^			20			530			540	
cc.	~ » T	-		יר א א	CTT			~~~						~~~	~ > ~			~~m	CGCC	
G																				
G	I		V	N	F			R			1	E		G	S		_	L	A	
			50			560			57				80			590			600	
GA:	CCA	CTA	CCA	IGCA	.GA.	CAC	CCC	CAT	CGG	CGA	CGG	CCC	CGT	'GCT	GCT	'GCC	CGA	CAA	CCAC	
D		Y		Q		T						P					D	И	Н	
		6	10			620			63	n		6	40			650			660	
тъ	сст			רכש	GTC			CAC			ccc			ראא				ሮአጥ	GGTC	
Y			Y	0		A														
1				Q	3			3			r			r		_	••	М	V	
		_	70			680			69				00			710			720	
CT	GCT	GG.A	GTT	'CGT	GAC	CGC	CGC	Cct	cga	g.AT	GCG	TGA	GTA	CAA	GCT	'AGT	GGT	CCT	TGGT	
L		E		V	T	A	Λ	L	Ē	M	R	E	Y	K	L	V	٧	L	G .	
		7	30			740			75	n		7	60			770			780	
тс	ልດດ			ፕሮር	GNZ			T'CT			ጥርነ			ጥር፣	acc			ጥርጥ	TGAA	
						401C														

第12図

pRai-chu311 の翻訳領域の塩基配列および予測されるアミノ酸配列 (つづき)

AAATATGACCCAACGATAGAAGATTCCTACAGAAAGCAAGTTGAAGTCGATTGCCAACAG KYDPTIEDSYRKQVEVDCQQ TGTATGCTCGAAATCCTGGATACTGCAGGGACAGGCAATTTACAGCAATGAGGGATTTG CMLEILDTAGTEQFTAMRDL TATATGAAGAACGGCCAAGGTTTTGCACTAGTATATTCTATTACAGCTCAGTCCACGTTT Y M K N G Q G F A L V Y S I T A Q S T F AACGACTTACAGGACCTGAGGGAACAGATTTTACGGGTTAAGGACACGGAAGATGTTCCA N D L Q D L R E Q I L R V K D T E D V P ATGATTTTGGTTGGCAATAAATGTGACCTGGAAGATGAGCGAGTAGTTGGCAAAGAGCAG M I L V G N' K C D L E D E R V V G K E O GGCCAGAATTTAGCAAGACAGTGGTGTAACTGTGCCTTTTTAGAATCTTCTGCAAAGTCA G Q N L A R Q W C N C A F L E S S A K S K I N. V N E I F Y D L V R Q I N R K T P GTGGAAGGCTCCGGAGGTGGAACCGGTGGTGGAGGTGGCGAC V E G S G G T G G G G T G G S G G D TGCTGTATCATCCGCGTCAGCCTGGACGTGGACAATGGCAACATGTACAAGAGCATCCTG C C I I R V S L D V D N G N M Y K S I L GTGACCAGCCAAGATAAGGCTCCGGCTGTAATCCGCAAGGCCATGGACAAACACAACCTG V T S Q D K A P A V I R K A M D K H N L GAGGAGGAGCCGGAGGACTATGAGCTGCTGCAGATTCTCTCAGATGACCGGAAGCTG E E E P E D Y E L L Q I L S D D R K L AAGATCCCTGAAAACGCCAACGTCTTCTATGCCATGAACTCTACCGCCAACTATGACTTT K I P E N A N V F Y A M N S T A N Y D F GTCCTCAAGAAGCGGGgcggccgcATGGTGAGCAAGGGCGAGGAGCTGTTCACCGGGGTG V L K K R G G R M V S K G E E L F T G V GTGCCCATCCTGGTCGAGCTGGACGGCGACGTAAACGGCCACAAGTTCAGCGTGTCCGGC V P I L V E L D G D V N G H K F S V S G GAGGGCGAGGGCGATGCCACCTACGGCAAGCTGACCCTGAAGTTCATCTGCACCACCGGC EGEGDATYGKLTLKFICTTG AAGCTGCCCGTGCCCTGGCCCACCCTCGTGACCACCCTGACCTGGGGCGTGCAGTGCTTC

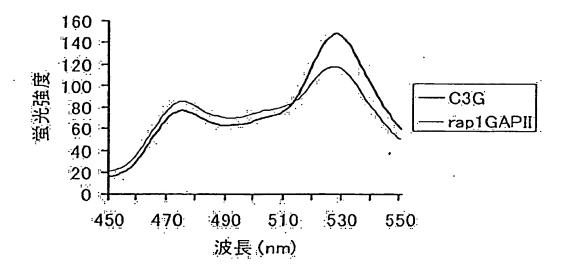
第13図

pRai-chu311の翻訳領域の塩基配列および予測されるアミノ酸配列 (つづき)

K L P V P W P T L V T T L T W G V O C F AGCCGCTACCCCGACCACGAGGCACGACTTCTTCAAGTCCGCCATGCCCGAAGGC S R Y P D H M K Q H D F F K S A M P E G TACGTCCAGGAGCGCACCATCTTCTTCAAGGACGACGACTACAAGACCCGCGCCGAG YVQERTIFFKDDGNYKTRAE GTGAAGTTCGAGGGCGACACCTGGTGAACCGCATCGAGCTGAAGGGCATCGACTTCAAG V K F E G D T L V N R I E L K G I D F K 1960. GAGGACGGCAACATCCTGGGGCACAAGCTGGAGTACAACTACATCAGCCACAACGTCTAT E D G N I L G H K L E Y N Y I S H N V Y ATCACCGCCGACAAGCAGAAGAACGGCATCAAGGCCAACTTCAAGATCCGCCACAACATC ITADKQKNGIKANFKIRHNI GAGGACGGCAGCGTGCAGCTCGCCGACCACTACCAGCAGAACACCCCCATCGGCGACGGC E D G S V Q L A D H Y Q Q N T P I G D G CCCGTGCTGCCCGACAACCACTACtTGAGCACCCAGTCCGCCCTGAGCAAAGACCCC P V L L P D N H Y L S T Q S A L S K D P AACGAGAAGCGCGATCACATGGTCCTGCTGGAGTTCGTGACCGCCGGCGGGATCACTCTC N E K R D H M V L L E F V T A A G I T L GGCATGGACGAGCTGtag G M D E L *

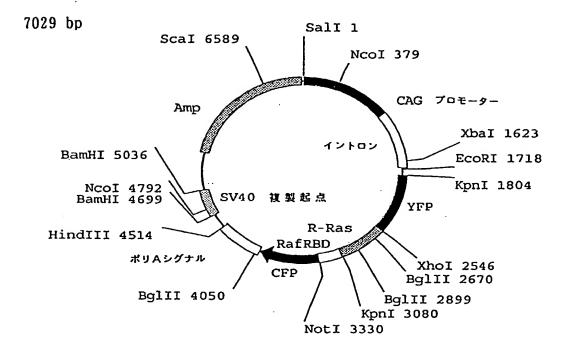
第14図

Rai-chu311 の蛍光プロフィール



第15図

pRai-chu158



第16図

pRai-chul58の翻訳領域の塩基配列および予測されるアミノ酸配列

				10			20			3	0			40			50			60
	GG. Y				AGGC G	CGA E	GGA E	GCT L	GTT F	'CAC T	CG(G	CGT V	GGT V	GCC P	CAT I	'CC1 L	TGGT V	CGA E	GCT L	GGAC D
				70			80			9	0		1	00			110			120
GC	CG D	AC	CGT V	AA N	ACGO G	CCV H	CAA K	GTT F	CAC S	CGT V	GT(S	CCGC G	CGA E	GGC G						CTAC Y
				30			140			15	0		1	60			170			180
GC	ica K	ΑC	I.	GA(L	GAA K	GTT F	CAT I	CTG	CAC T	CAC T	CGG	CAA K	GC I I.	GCC P	Y	rGCC P	CTG W	GCC P	CACC T
Λī		TΓ		90	ጉ ጉግ	CCC	200	ccc	ССТ	21	0	ירידי	2	20	• СТ А	ccc	230	CC 1	CAT	240 GAAG
	γ				F	G	Y	G	L	K	C	F	A	R	Y	P	D	H	M	
CA	.GC	ΑC	2 GA	50 CT	гстт	ГСЛА	260 GTC	CGC	CAT	2 <i>7</i> GCC	0 0	\ AGG	2 CTA	80 CGT	.CCV	GGA	290 \GCC	CAC	САТ	300 CTTC
	H				F	K	S	A	М	P	E	G	Y	Ÿ	Q	E	R	T	l	F
TI		ΑC	3 GA	10 CG/	\CG0	СЛА	320 CTA	СЛЛ	GAC	33 CCG	O CG(CCGA	S TDD	40 GAA	GTT	CG/	350 \GGG	CGA	CAC	360 CCTG
	K		D	D	G	N	Y	K	T	R	٨	E	V	K	F	E	G	D	T	L
G1	GΛ	۸С	CCĞ	70 CĂ:	rcg/	GCT	380 GVV	GGG	CAT	CGA	CT1	CAA	GGA	GG/	CCC	CA/	410 CAT	CCT	GGG	GCAC
Y	N				E															H 480
	GC L		GA	30 GT/ V	ЛС М	CTA	AAU CAA N	CAG	CCA	CAA	CGT	CTA	TAT	CAT	GGC	CGA	CAA	GCA	GAA	GAAC
	L			90			500											•		
CC	ςγ	TC	λĀ	ĞĞ	rgλ	CTT	CVV	GAT	CCG	CCA	CA/	CAT	CGA	GGA	CCC	CAC	CCT	GCA	GCT	CČĊČ

第17図

pRai-chul58の翻訳領域の塩基配列および予測されるアミノ酸配列(つづき)

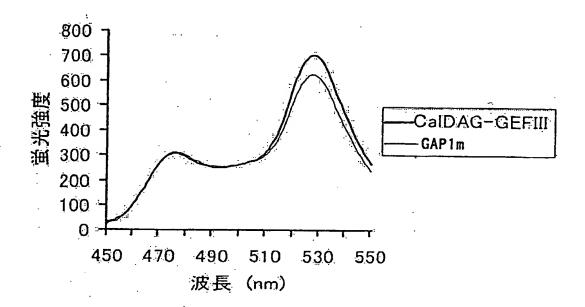
第 18 図

pRai-chul58の翻訳領域の塩基配列および予測されるアミノ酸配列 (つづき)

ELDGDVNGHKFSVSGEGEGD GCCACCTACGGCAAGCTGACCCTGAAGTTCATCTGCACCACCGGCAAGCTGCCCGTGCCC ATYGKLTLKFICTTGKLPVP TGGCCCACCCTGACCTGACCTGGGGCGTGCAGTGCTTCAGCCGCTACCCCGAC WPTLVTTLTWGVQCFSRYPD CACATGAAGCAGCACGACTTCTTCAAGTCCGCCATGCCCGAAGGCTACGTCCAGGAGCGC H M K Q H D F F K S A M P E G Y V Q E R ACCATCTTCTTCAAGGACGACGGCAACTACAAGACCCGCGCGGGGGGAAGTTCGAGGGC TIFFKDDGNYKTRAEVKFEG GACACCCTGGTGAACCGCATCGAGCTGAAGGGCATCGACTTCAAGGAGGACGGCAACATC DTLVNRIELKGIDFKEDGNI CTGGGGCĂCĂAGCTGGĂGTĂCAACTACĂTCAGCCACĂĂCGTCTATATCĂCCGCCGACĂĂĞ LGHKLEYNYISHNVYITADK CAGAAGAACGGCATCAAGGCCAACTTCAAGATCCGCCACAACATCGAGGACGGCAGCGTG Q K N G I K A N F K I R H N I E D G S Y CAGCTCGCCGACCACTACCAGCAGAACACCCCCATCGGCGACGGCCCCGTGCTGCCCCQ L A D H Y Q Q N T P I G D G P Y L L P GACAACCACTACITGAGCACCCAGTCCGCCCTGAGCAAAGACCCCCAACGAGAAGCGCGAT D N H Y L S T Q S A L S K D P N E K R D CACATGGTCCTGCAGGTTCGTGACCGCCGCGGGATCACTCTCGGCATGGACGAGCTG H M V L L E F V T A A G I T L G M D E L tag ‡

第 19 図

Rai-chu158 の蛍光プロフィール



第 20 図

pRai-chull9 の翻訳領域の塩基配列および予測されるアミノ酸配列

20 30 40 ATGGTGAGCAAGGGCGAGGAGCTGTTCACCGGGGTGGTGCCCATCCTGGTCGAGCTGGAC M V S K G E E L F T G V V P I L V E L D RΛ 90 100 110 GGCGACGTAAACGGCCACAAGTTCAGCGTGTCCGGCGAGGGCGAGGGCGATGCCACCTAC G D V N G H K F S V S G E G E G D A T Y 140 150 160 GGCAAGCTGACCCTGAAGTTCATCTGCACCACCGGCAAGCTGCCCGTGCCCTGGCCCACC G K L T L K F I C T T G K L P V P W P T 190 200 210 220 230 CTCGTGACCACCTTCGGCTACGGCCTGAAGTGCTTCGCCCGCTACCCCGACCACATGAAG LVTTFGYGLKCFARYPDHMK 260 270 280 290 CAGCACGACTTCTTCAAGTCCGCCATGCCCGAAGGCTACGTCCAGGAGCGCACCATCTTC Q H D F F K S A M P E G Y V Q E R T I F 330 340 320 350 TTCAAGGACGCCAACTACAAGACCCGCGCGAGGTGAAGTTCGAGGGCGACACCCTG F K D D G N Y K T R A E V K F E G D T L 380 390 400 GTGAACCGCATCGAGCTGAAGGGCATCGACTTCAAGGAGGACGGCAACATCCTGGGGCAC V N R I E L K G I D F K E D G N I L G H 440 450 460 470 AAGCTGGAGTACAACTACAACAGCCACAACGTCTATATCATGGCCGACAAGCAGAAGAAC K L E Y N Y N S H N V Y I M A D K Q K N 500 510 520 GGCATCAAGGTGAACTTCAAGATCCGCCACAACATCGAGGACGGCAGCGTGCAGCTCGCC G I K V N F K I R H N I E D G S V Q L A 570 550 560 580 590 GACCACTACCAGCAGAACACCCCCATCGGCGACGGCCCCGTGCTGCCGGCCACAACCAC D H Y Q Q N T P I G D G P V L L P D N H 620 630 640 TACCTGAGCTACCAGTCCGCCCTGAGCAAAGACCCCAACGAGAAGCGCGATCACATGGTC Y L S Y Q S A L S K D P N E K R D H M V 700 680 690 710 CTGCTGGAGTTCGTGACCGCCGCGGGATCACTCTCGGCATGGACGAGCTGTACAAGCTC L L E F V T A A G I T L G M D E L Y K L 740 750 760 GAGATGACGGAATATAAGCTGGTGGTGGTGGGCGCCGGCGGTGTGGGCAAGAGTGCGCTG EMTEYKLVVVGAGGVGKSAL

第 21 図

pRai-chull9 の翻訳領域の塩基配列および予測されるアミノ酸配列(つづき)

.

790 800 810 820 830 840
ACCATCCAGCTGATCCAGAACCATTTTGTGGACGAATACGACCCCACTCTAGAGGATTCC
T I Q L I Q N H F V D E Y D P T L E D S

850 860 870 880 890 900 TACCGGAAGCAGGTGGTCATTGATGGGGAGACGTGCCTGTTGGACATCCTGGATACCGCC Y R K Q V V I D G E T C L L D I L D T A

910 920 930 940 950 960 GGCCAGGAGGAGTACAGCGCCATGCGGGACCAGTACATGCGCACCGGGGAGGCTTCCTG G Q E E Y S A M R D Q Y M R T G E G F L

1090 1100 1110 1120 1130 1140 CTGGCTGCACGCACTGTGGAATCTCGGCAGGCTCAGGACCTCGCCGAAGCTACGGCATC L A A R T V E S R Q A Q D L A R S Y G I

1150 1160 1170 1180 1190 1200 CCCTACATCGAGACCTCGGCCAAGACCCGGCAGGGAGTGGAGGATGCCTTCTACACGTTG P Y I E T S A K T R Q G V E D A F Y T L

1330 1340 1350 1360 1370 1380
GTGCGAAATGGAATGAGCTTGCATGACTGCCTTATGAAAGCACTCAAGGTGAGGGCCTG
V R N G M S L H D C L N K A L K V R G L

1390 1400 1410 1420 1430 1440 CAACCAGAGAGCTGTGCAGTGTTCAGACTTCTCCACGAACACAAAGGTAAAAAAGCACGC Q P E S C A V F R L L H E H K G K K A R

1630 1640 1650 1660 1670 1680 GCCACCTACGGCAAGCTGACCCTGAAGTTCATCTGCACCACCGGCAAGCTGCCCGTGCCC A T Y G K L P V P

1690 1700 1710 1720 1730 1740 TGGCCCACCCTGGCCCTGACCTGGGGGGGTGCAGTGCTTCAGCCGCTACCCCGAC

第 22 図

pRai-chull9 の翻訳領域の塩基配列および予測されるアミノ酸配列 (つづき)

W P T L V T T L T W G V Q C F S R Y P D

1750 1760 1770 1780 1790 1800 CACATGAAGCAGGACTTCTTCAAGTCCGCCATGCCCGAAGGCTACGTCCAGGAGCGC H M K Q H D F F K S A M P E G Y V Q E R

1810 1820 1830 1840 1850 1860 ACCATCTTCTTCAAGGACGACGACGACTACAAGACCCGCGCCGAGGTGAAGTTCGAGGGC T I F F K D D G N Y K T R A E V K F E G

1870 1880 1890 1900 1910 1920 GACACECTGGTGAACCGCATCGAGCTGAAGGGCATCGACTTCAAGGAGGACGGCAACATC D T L V N R I E L K G I D F K E D G N I

1930 1940 1950 1960 1970 1980 CTGGGGCACAAGCTGGAGTACAACTACATCAGCCACAACGTCTATATCACCGCCGACAAG L G H K L E Y N Y I S H N V Y I T A D K

1990 2000 2010 2020 2030 2040 CAGAAGAACGGCATCAAGGCCAACTTCAAGATCCGCCACAACATCGAGGACGGCAGCGTG Q K N G I K A N F K I R H N I E D G S V

2110 2120 2130 2140 2150 2160

GACAACCACTACTTGAGCACCCAGTCCGCCCTGAGCAAAGACCCCAACGAGAAGCGCGAT

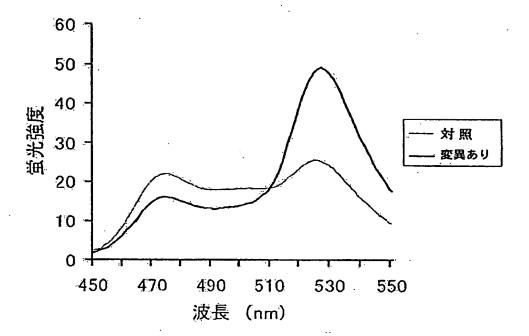
D N H Y L S T Q S A L S K D P N E K R D

2230

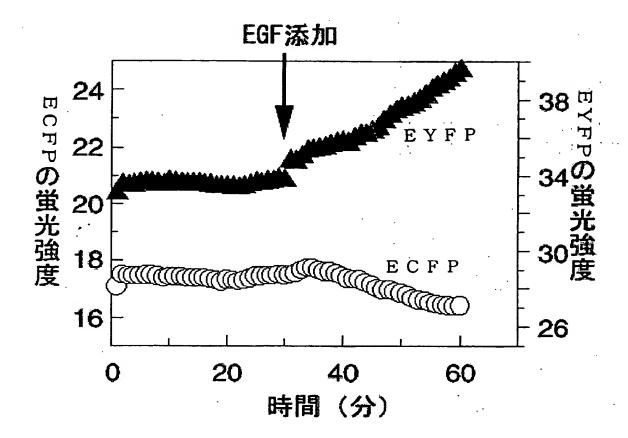
TAG

第 23 図

Rai-chull9 の蛍光プロフィール



第 24 図



第25図

SEQUENCE LISTING

- <110 > Matsuda, Michiyuki
- <120> Monitoring protein for low-molecular-weight GTP-binding protein activity
- <130> 01-022-PCT
- <150> 2000-245910
- <151> 2000-08-14
- <160> 29
- <170> Patent In Ver. 2.1
- <210> 1
- <211> 30
- <212> DNA
- <213> Artificial Sequence
- <220>
- <223> Description of Artificial Sequence:Designed primer based on nucleotide sequences of human H-Ras and restriction site for Xhol

<400> 1

ctcgagatga cggaatataa gctggtggtg

30

<210> 2

<211> 60

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Designed primer based on nucleotide sequences of human c-Rafl and human H-Ras

<400> 2

agtgttgctt gtcttagaag gggtaccacc tccggagccg ttcagcttcc gcagcttgtg 60

⟨210⟩ 3

<211> 27

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Designed primer

based on nucleotide sequences of human c-Raf1 and restriction site for KpnI

<400> 3

ggtacccctt ctaagacaag caacact

27

<210> 4

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Designed primer based on nucleotide sequences of human c-Raf1 and restriction site for NotI

<400> 4

gcggccgccc aggaaatcta cttgaagttc

30

<210> 5

<211> 24

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Designed primer
 based on nucleotide sequence of multiple cloning
 site of pBluescript-SKII(+)

<400> 5

cgccagggtt ttcccagtca cgac

24

<210> 6

<211> 27

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Designed primer
 based on nucleotide sequence of multiple cloning
 site of pBluescript-SKII(+)

<400> 6

agcggataac aatttcacac aggaaac

27

<210> 7

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Designed primer based on nucleotide sequences of aequorea EYFP and restriction site for BamHI

<400> 7

ggatccggca tggtgagcaa gggcgaggag

30

<210> 8

<211> 36

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Designed primer based on nucleotide sequences of aequorea ECFP and restriction sites for BamHI, KpnI and XhoI

<400> 8

ggatccggta cctcgagctt gtacagctcg tccatg

36

<210> 9

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Designed primer based on nucleotide sequences of aequorea ECFP and restriction site for Notl

<400> 9

gcggccgcat ggtgagcaag ggcgaggagc

30

<210> 10

<211> 27

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Designed primer based on nucleotide sequences of aequorea ECFP and restriction site for BglII

<400> 10

agatctacag ctcgtccatg ccgagag

27

<210> 11

<211> 2223

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Designed plasmid based on nucleotide sequences of human H-Ras, human c-Rafl, aequorea EYFP and aequorea ECFP

<220>

<221> CDS

<222> (1)..(2223)

<400> 11

atg gtg agc aag ggc gag gag ctg ttc acc ggg gtg gtg ccc atc ctg 48

Met Val Ser Lys Gly Glu Glu Leu Phe Thr Gly Val Val Pro Ile Leu

1 5 10 15

gtc gag ctg gac ggc gac gta aac ggc cac aag ttc agc gtg tcc ggc 96
Val Glu Leu Asp Gly Asp Val Asn Gly His Lys Phe Ser Val Ser Gly
20 25 30

gag ggc gag ggc gat gcc acc tac ggc aag ctg acc ctg aag ttc atc 144

Glu	Gly	Glu	Gly	Asp	Ala	Thr	Tyr	Gly	Lys	Leu	Thr	Leu	Lys	Phe	Ile
		35					40					45			

tgc	acc	acc	ggc	aag	ctg	ccc	gtg	ccc	tgg	ccc	acc	ctc	gtg	acc	acc	192
Cys	Thr	Thr	Gly	Lys	Leu	Pro	Val	Pro	Trp	Pro	Thr	Leu	Val	Thr	Thr	
	50					55					60					

ttc	ggc	tac	ggc	ctg	aag	tgc	ttc	gcc	cgc	tac	ccc	gac	cac	atg	aag	240
Phe	Gly	Tyr	Gly	Leu	Lys	Cys	Phe	Ala	Arg	Tyr	Pro	Asp	His	Met	Lys	
65					70					75					80	

cag	cac	gac	ttc	ttc	aag	tcc	gcc	atg	ccc	gaa	ggc	tac	gtc	cag	gag	288
Gln	His	Asp	Phe	Phe	Lys	Ser	Ala	Met	Pro	Glu	Gly	Tyr	Val	Gln	Glu	
				85					90					95		

cgc	acc	atc	ttc	ttc	aag	gac	gac	ggc	aac	tac	aag	acc	cgc	gcc	gag	336
Arg	Thr	lle	Phe	Phe	Lys	Asp	Asp	Gly	Asn	Tyr	Lys	Thr	Arg	Ala	Glu	
			100					105					110			

gtg	aag	ttc	gag	ggc	gac	acc	ctg	gtg	aac	cgc	atc	gag	ctg	aag	ggc	384
Val	Lys	Phe	Glu	Gly	Asp	Thr	Leu	Val	Asn	Arg	lle	Glu	Leu	Lys	Gly	
		115					120					125			•	

atc gac ttc aag gag gac ggc aac atc ctg ggg cac aag ctg gag tac 432

Ile Asp Phe Lys Glu Asp Gly Asn Ile Leu Gly His Lys Leu Glu Tyr

130 135 140

aac	tac	aac	agc	cac	aac	gtc	tat	atc	atg	gcc	gac	aag	cag	aag	aac	480
Asn	Tyr	Asn	Ser	His	Asn	Val	Tyr	lle	Met	Ala	Asp	Lys	Gln	Lys	Asn	
145					150					155					160	
ggc	atc	aag	gtg	aac	ttc	aag	atc	cgc	cac	aac	atc	gag	gac	ggc	agc	528
Gly	Ile	Lys	Val	Asn	Phe	Lys	Ile	Arg	His	Asn	lle	Glu	Asp	Gly	Ser	
				165					170					175		
gtg	cag	ctc	gcc	gac	cac	tac	cag	cag	aac	acc	ссс	atc	ggc	gac	ggc	576
Val	Gln	Leu	Ala	Asp	His	Tyr	Gln	Gln	Asn	Thr	Pro	Ile	Gly	Asp	Gly	
			180					185					190			
ccc	gtg	ctg	ctg	ссс	gac	aac	cac	tac	ctg	agc	tac	cag	tcc	gcc	ctg	624
Pro	Val	Leu	Leu	Pro	Asp	Asn	His	Tyr	Leu	Ser	Tyr	Gln	Ser	Ala	Leu	
		195					200					205				
agc	aaa	gac	ccc	aac	gag	aag	cgc	gat	cac	atg	gtc	ctg	ctg	gag	ttc	672
Ser	Lys	Asp	Pro	Asn	Glu	Lys	Arg	Asp	His	Met	Val	Leu	Leu	Glu	Phe	
	210					215					220					
gtg	acc	gcc	gcc	ggg	atc	act	ctc	ggc	atg	gac	gag	ctg	tac	aag	ctc	720
Val	Thr	Ala	Ala	Gly	Ile	Thr	Leu	Gly	Met	Asp	Glu	Leu	Tyr	Lys	Leu	
225					230					235	-				240	
gag	atg	acg	gaa	tat	aag	ctg	gtg	gtg	gtg	ggc	gcc	ggc	ggt	gtg	ggc	768

768

Glu	Met	Thr	Glu	Tyr	Lys	Leu	Val	Val	Val	Gly	Ala	Gly	Gly	Val	Gly
				245					250					255	

aag	agt	gcg	ctg	acc	atc	cag	ctg	atc	cag	aac	cat	ttt	gtg	gac	gaa	816
Lys	Ser	Ala	Leu	Thr	Ile	Gln	Leu	He	Gln	Asn	His	Phe	Val	Asp	Glu	
			260					265					270			

tac	gac	ccc	act	ata	gag	gat	tcc	tac	cgg	aag	cag	gtg	gtc	att	gat	864
Tyr	Asp	Pro	Thr	Ile	Glu	Asp	Ser	Tyr	Arg	Lys	Gln	Val	Val	Ile	Asp	
		275					280					285				

ggg	gag	acg	tgc	ctg	ttg	gac	atc	ctg	gat	acc	gcc	ggc	cag	gag	gag	912
Gly	Glu	Thr	Cys	Leu	Leu	Asp	Ile	Leu	Asp	Thr	Ala	Gly	Gln	Glu	Glu	
	290					295					300					

tac	agc	gcc	atg	cgg	gac	cag	tac	atg	cgc	acc	ggg	gag	ggc	ttc	ctg	960
Tyr	Ser	Ala	Met	Arg	Asp	Gln	Tyr	Met	Arg	Thr	Gly	Glu	Gly	Phe	Leu	
305					310					315					320	

				325					330					335		
Cys	Val	Phe	Ala	Ile	Asn	Asn	Thr	Lys	Ser	Phe	G1 u	Asp	lle	His	Gln	
tgt	gtg	ttt	gcc	atc	aac	aac	acc	aag	tct	ttt	gag	gac	atc	cac	cag	1008

tac agg gag cag atc aaa cgg gtg aag gac tcg gat gac gtg ccc atg 1056

Tyr Arg Glu Gln Ile Lys Arg Val Lys Asp Ser Asp Asp Val Pro Met

340 345 350

gtg	ctg	gtg	ggg	aac	aag	tgt	gac	ctg	gct	gca	cgc	act	gtg	gaa	tct	1104
Val	Leu	Val	Gly	Asn	Lys	Cys	Asp	Leu	Ala	Ala	Arg	Thr	Val	Glu	Ser	
		355					360					365				
cgg	cag	gct	cag	gac	ctc	gcc	cga	agc	tac	ggc	atc	ссс	tac	atc	gag	1152
Arg	Gln	Ala	Gln	Asp	Leu	Ala	Arg	Ser	Tyr	Gly	lle	Pro	Tyr	He	Glu	
	370					375					380					
acc	tcg	gcc	aag	acc	cgg	cag	gga	gtg	gag	gat	gcc	ttc	tac	acg	ttg	1200
					Arg									_	_	
385			·		390					395			- •		400	
															100	
gtg	cet	686	atc	CSS	cag	cac	ลลฮ	ctø	rgg	ลลฮ	cto	aac	ggr	tcc	ooa	1248
					Gln											1240
741	m 8	Ulu	110	405	OIII	1113	D) 3	LCu	410	LJS	Leu	ASII	Uly		Gly	
				403					410					415		
			4													1000
					aag											1296
Gly	Gly	Thr		Ser	Lys	Thr	Ser		Thr	He	Arg	Val		Leu	Pro	
			420					425					430			
															-	
aac	aag	caa	aga	aca	gtg	gtc	aat	gtg	cga	aat	gga	atg	agc	ttg	cat	1344
Asn	Lys	Gln	Arg	Thr	Val	Val	Asn	Val	Arg	Asn	Gly	Met	Ser	Leu	His	
		435					440					445				
gac	tgc	ctt	atg	aaa	gca	ctc	aag	gtg	agg	ggc	ctg	caa	cca	gag	agc	1392

Asp	Cys	Leu	Me t	Lys	Ala	Leu	Lys	Val	Arg	Gly	Leu	Gln	Pro	Glu	Ser
	450					455					460				

tgt	gca	gtg	ttc	aga	ctt	ctc	cac	gaa	cac	aaa	ggt	aaa	aaa	gca	cgc	1440
Cys	Ala	Val	Phe	Arg	Leu	Leu	His	Glu	His	Lys	Gly	Lys	Lys	Ala	Arg	
465					470					475					480	

tta	gat	tgg	aat	act	gaa	gct	gcg	tct	ttg	att	gga	gaa	gaa	ctt	cac	1488
Leu	Asp	Trp	Asn	Thr	Glu	Ala	Ala	Ser	Leu	Ile	Gly	Glu	Glu	Leu	His	•
				485					490					495		

gta	gat	ttc	ctg	ggc	ggc	cgc	atg	gtg	agc	aag	ggc	gag	gag	ctg	ttc	1536
Val	Asp	Phe	Leu	Gly	Gly	Arg	Me t	Val	Ser	Lys	Gly	Glu	Glu	Leu	Phe	
			500					505					510			

acc ggg g	tg gtg ccc atc ct	g gtc gag ctg gac	ggc gac gta aac	ggc 1584
Thr Gly Va	al Val Pro Ile Le	u Val Glu Leu Asp	Gly Asp Val Asn	Gly
51	15	520	525	

cac	aag	ttc	agc	gtg	tcc	ggc	gag	ggc	gag	ggc	gat	gcc	acc	tac	ggc	1632
His	Lys	Phe	Ser	Val	Ser	Gly	Glu	Gly	Glu	Gly	Asp	Ala	Thr	Tyr	Gly	
	530					535					540					

aag	ctg	acc	ctg	aag	ttc	atc	tgc	acc	acc	ggc	aag	ctg	ccc	gtg	ccc	1680
Lys	Leu	Thr	Leu	Lys	Phe	He	Cys	Thr	Thr	Gly	Lys	Leu	Pro	Val	Pro	
545					550					555					560	

tgg	ccc	acc	ctc	gtg	acc	acc	ctg	acc	tgg	ggc	gtg	cag	tgc	ttc	agc	1728
Trp	Pro	Thr	Leu	Val	Thr	Thr	Leu	Thr	Trp	Gly	Val	Gln	Cys	Phe	Ser	
				565					570					575		
cgc	tac	ссс	gac	cac	atg	aag	cag	cac	gac	ttc	ttc	aag	tcc	gcc	atg	1776
Arg	Tyr	Pro	Asp	His	Met	Lys	Gln	His	Asp	Phe	Phe	Lys	Ser	Ala	Met	
			580					585					590			
ссс	gaa	ggc	tac	gtc	cag	gag	cgc	acc	atc	ttc	ttc	aag	gac	gac	ggc	1824
									•				Asp			
		595					600					605	-	-		
aac	tac	aag	acc	cgc	gcc	gag	gtg	aag	ttc	gag	ggc	gac	acc	ctg	gtg	1872
													Thr			10.2
	610	_, -		0		615		_,,		-	620		••••		,,,,	
	010					010					020					
aac	CGC	atc	gag	ctø	220	ggr	atc	gar	ttc	ลลฮ	gag	gac	ggc	aac	atr	1920
																1020
	VI B	116	GIU	Leu		GIY	116	N2 h	rne		GIU	ASP	Gly	ASII		
625					630					635					640	
																1000
													gtc			1968
Leu	Gly	His	Lys		Glu	Tyr	Asn	Tyr		Ser	His	Asn	Val	Tyr	He	
				645					650					655		
acc	gcc	gac	aag	cag	aag	aac	ggc	atc	aag	gcc	aac	ttc	aag	atc	cgc	2016

Thr Ala Asp Lys Gln Lys Asn Gly Ile Lys Ala Asn Phe Lys Ile Arg
660 665 670

cac aac atc gag gac ggc agc gtg cag ctc gcc gac cac tac cag cag 2064 His Asn Ile Glu Asp Gly Ser Val Gln Leu Ala Asp His Tyr Gln Gln 675 680 685

aac acc ccc atc ggc gac ggc ccc gtg ctg ctg ccc gac aac cac tac 2112
Asn Thr Pro Ile Gly Asp Gly Pro Val Leu Leu Pro Asp Asn His Tyr
690 695 700

ttg agc acc cag tcc gcc ctg agc aaa gac ccc aac gag aag cgc gat 2160 Leu Ser Thr Gln Ser Ala Leu Ser Lys Asp Pro Asn Glu Lys Arg Asp 705 710 715 720

cac atg gtc ctg ctg gag ttc gtg acc gcc gcc ggg atc act ctc ggc 2208

His Met Val Leu Leu Glu Phe Val Thr Ala Ala Gly Ile Thr Leu Gly

725 730 735

atg gac gag ctg tag

Met Asp Glu Leu

740

<210> 12 <211> 740

<212> PRT

<213> Artificial Sequence

<223> Description of Artificial Sequence:Designed plasmid based on nucleotide sequences of human H-Ras, human c-Rafl, aequorea EYFP and aequorea ECFP

<400> 12

 Met
 Val
 Ser
 Lys
 Gly
 Glu
 Glu
 Leu
 Phe
 Thr
 Gly
 Val
 Val
 Pro
 Ile
 Leu

 Val
 Glu
 Leu
 Asp
 Gly
 Asp
 Val
 Asp
 Gly
 His
 Lys
 Phe
 Ser
 Val
 Ser
 Gly

 Glu
 Gly
 Gly
 Asp
 Ala
 Thr
 Tyr
 Gly
 Lys
 Leu
 Thr
 Leu
 Lys
 Phe
 Ile

 35
 40
 45

Cys Thr Thr Gly Lys Leu Pro Val Pro Trp Pro Thr Leu Val Thr Thr
50 55 60

Phe Gly Tyr Gly Leu Lys Cys Phe Ala Arg Tyr Pro Asp His Met Lys
65 70 75 80

Gln His Asp Phe Phe Lys Ser Ala Met Pro Glu Gly Tyr Val Gln Glu 85 90 95

Arg Thr Ile Phe Phe Lys Asp Asp Gly Asn Tyr Lys Thr Arg Ala Glu
100 105 110

Val Lys Phe Glu Gly Asp Thr Leu Val Asn Arg Ile Glu Leu Lys Gly
115 120 125

Ile Asp Phe Lys Glu Asp Gly Asn Ile Leu Gly His Lys Leu Glu Tyr 130 135 140

Asn	Tyr	Asn	Ser	His	Asn	Val	Tyr	He	Met	Ala	Asp	Lys	Gln	Lys	Asn
145					150					155					160
Gly	lle	Lys	Val	Asn	Phe	Lys	lle	Arg	His	Asn	Ile	Glu	Asp	Gly	Ser
				165					170					175	
Val	Gln	Leu	Ala	Asp	His	Tyr	Gln	Gln	Asn	Thr	Pro	Ile	Gly	Asp	Gly
			180					185					190		
Pro	Val	Leu	Leu	Pro	Asp	Asn	His	Tyr	Leu	Ser	Tyr	Gln	Ser	Ala	Leu
		195					200					205			
Ser	Lys	Asp	Pro	Asn	Glu	Lys	Arg	Asp	His	Met	Val	Leu	Leu	Glu	Phe
	210					215					220				
Val	Thr	Ala	Ala	Gly	Ile	Thr	Leu	Gly	Met	Asp	Glu	Leu	Tyr	Lys	Leu
225					230					235					240
Glu	Met.	Thr	G1u	Tyr	Lys	Leu	Val	Val	Val	Gly	Ala	Gly	Gly	Val	Gly
				245					250					255	
Lys	Ser	Ala	Leu	Thr	Ile	Gln	Leu	Ile	Gln	Asn	His	Phe	Val	Asp	Glu
			260					265					270		
Tyr	Asp	Pro	Thr	Ile	Glu	Asp	Ser	Tyr	Arg	Lys	Gln	Val	Val	He	Asp
		275				-	280					285			
Gly	Glu	Thr	Cys	Leu	Leu	Asp	lle	Leu	Asp	Thr	Ala	Gly	Gln	Glu	Glu
	290					295					300				
Tyr	Ser	Ala	Met	Arg	Asp	Gln	Tyr	Met	Arg	Thr	Gly	Glu	Gly	Phe	Leu
305					310					315					320
Cys	Val	Phe	Ala	He	Asn	Asn	Thr	Lys	Ser	Phe	Glu	Asp	He	His	Gln
				325					330					335	
Tyr	Arg	Glu	Gln	lle	Lys	Arg	Val	Lys	Asp	Ser	Asp	Asp	Val	Pro	Met
			340					345					350		

Val	Leu	Val	Gly	Asn	Lys	Cys	Asp	Leu	Ala	Ala	Arg	Thr	Val	Glu	Ser
		355					360					365			
Arg	Gln	Ala	Gln	Asp	Leu	Ala	Arg	Ser	Tyr	Gly	lle	Pro	Tyr	Пе	Glu
	370					375					380				
Thr	Ser	Ala	Lys	Thr	Arg	Gln	Gly	Val	Glu	Asp	Ala	Phe	Tyr	Thr	Leu
385					390					395					400
Val	Arg	Glu	lle	Arg	Gln	His	Lys	Leu	Arg	Lys	Leu	Asn	Gly	Ser	Gly
				405					410					415	
Gly	Gly	Thr	Pro	Ser	Lys	Thr	Ser	Asn	Thr	He	Arg	Val	Phe	Leu	Pro
			420					425					430		
Asn	Lys	Gln	Arg	Thr	Val	Val	Asn	Val	Arg	Asn	Gly	Met	Ser	Leu	His
		435					440					445			
Asp	Cys	Leu	Met	Lys	Ala	Leu	Lys	Val	Arg	Gly	Leu	Gln	Pro	Glu	Ser
	450					455					460				
Cys	Ala	Val	Phe	Arg	Leu	Leu	His	Glu	His	Lys	Gly	Lys	Lys	Ala	Arg
465					470					475					480
Leu	Asp	Trp	Asn	Thr	Glu	Ala	Ala	Ser	Leu	Ile	Gly	Glu	Glu	Leu	His
				485					490					495	
Val	Asp	Phe	Leu	Gly	Gly	Arg	Met	Val	Ser	Lys	Gly	Glu	Glu	Leu	Phe
			500	-				505					510		
Thr	Gly	Val	Val	Pro	Ile	Leu	Val	Glu	Leu	Asp	Gly	Asp	Val	Asn	Gly
		515					520					525			
His	Lys	Phe	Ser	Val	Ser	Gly	Glu	Gly	Glu	Gly	Asp	Ala	Thr	Tyr	Gly
	530					535					540				
Lys	Leu	Thr	Leu	Lys	Phe	lle	Cys	Thr	Thr	Gly	Lys	Leu	Pro	Val	Pro
545					550					555					560

Trp	Pro	Thr	Leu	Val	Thr	Thr	Leu	Thr	Trp	Gly	Val	Gln	Cys	Phe	Ser
				565					570					575	
Arg	Tyr	Pro	Asp	His	Met	Lys	Gln	His	Asp	Phe	Phe	Lys	Ser	Ala	Met
			580					585					590		
Pro	Glu	Gly	Tyr	Val	Gln	Glu	Arg	Thr	Ile	Phe	Phe	Lys	Asp	Asp	Gly
		595					600					605			
Asn	Tyr	Lys	Thr	Arg	Ala	Glu	Val	Lys	Phe	Glu	Gly	Asp	Thr	Leu	Val
	610					615					620				
Asn	Arg	Ile	Glu	Leu	Lys	Gly	Ile	Asp	Phe	Lys	Glu	Asp	Gly	Asn	Ile
625					630					635					640
Leu	Gly	His	Lys	Leu	Glu	Tyr	Asn	Tyr	Ile	Ser	His	Asn	Val	Tyr	lle
				645					650					655	
Thr	Ala	Asp	Lys	Gln	Lys	Asn	Gly	Ile	Lys	Ala	Asn	Phe	Lys	Ile	Arg
			660					665					670		
His	Asn	Ile	Glu	Asp	Gly	Ser	Val	Gln	Leu	Ala	Asp	His	Tyr	Gln	Gln
		675					680					685			
Asn	Thr	Pro	Ile	Gly	Asp	Gly	Pro	Val	Leu	Leu	Pro	Asp	Asn	His	Tyr
	690					695					700				
Leu	Ser	Thr	Gln	Ser	Ala	Leu	Ser	Lys	Asp	Pro	Asn	Glu	Lys	Arg	Asp
705					710					715					720
His	Me t	Val	Leu	Leu	Glu	Phe	Val	Thr	Ala	Ala	Gly	Ile	Thr	Leu	Gly
				725					730					735	
Met	Asp	Glu	Leu												
			740												

WO 01/34766

PCT/JP01/00631

<210> 13

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Designed primer based on nucleotide sequences of human Rap1A and restriction site for XhoI

<400> 13

ggctcgagat gcgtgagtac aagctagtgg

30

<210> 14

<211> 92

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Designed primer based on nucleotide sequences of human RalGDS and human Rap1A

<400> 14

gcggatgata cagcagtcgc cacctccgga tccgccggta cctccaccac cggttccacc 60

tccggagcca ttgatctttg actttgcaga ag

92

<210> 15

<211> 21

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Designed primer based on nucleotide sequence of human RalGDS

<400> 15

ggcgactgct gtatcatccg c

21

<210> 16

<211> 31

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Designed primer based on nucleotide sequences of human RalGDS and restriction site for NotI <400> 16

cgcggccgcc ccgcttcttg aggacaaagt c

31

<210> 17

<211> 41

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Designed primer based on nucleotide sequences of aequorea ECFP and restriction sites for BamHI, KpnI and XhoI

<400> 17

ggatccggta cctcgagggc ggcggtcacg aactccagca g

41

<210> 18

<211> 2238

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Designed plasmid based on nucleotide sequences of human

Rap1A, human RalGDS, aequorea EYFP and aequorea ECFP

<220>

<221> CDS

<222> (1)..(2238)

<400> 18

atg gtg agc aag ggc gag gag ctg ttc acc ggg gtg gtg ccc atc ctg 48

Met Val Ser Lys Gly Glu Glu Leu Phe Thr Gly Val Val Pro Ile Leu

1 5 10 15

gtc gag ctg gac ggc gac gta aac ggc cac aag ttc agc gtg tcc ggc 96
Val Glu Leu Asp Gly Asp Val Asn Gly His Lys Phe Ser Val Ser Gly
20 25 30

gag ggc gag ggc gat gcc acc tac ggc aag ctg acc ctg aag ttc atc 144
Glu Gly Glu Gly Asp Ala Thr Tyr Gly Lys Leu Thr Leu Lys Phe Ile

35
40
45

tgc acc acc ggc aag ctg ccc gtg ccc tgg ccc acc ctc gtg acc acc 192

Cys Thr Thr Gly Lys Leu Pro Val Pro Trp Pro Thr Leu Val Thr Thr

50 55 60

ttc ggc tac ggc ctg aag tgc ttc gcc cgc tac ccc gac cac atg aag 240 Phe Gly Tyr Gly Leu Lys Cys Phe Ala Arg Tyr Pro Asp His Met Lys

65					70					75					80	
cag	cac	gac	ttc	ttc	aag	tcc	gcc	atg	ccc	gaa	ggc	tac	gtc	cag	gag	288
Gln	His	Asp	Phe	Phe	Lys	Ser	Ala	Met	Pro	Glu	Gly	Tyr	Val	Gln	Glu	
				85					90					95		
cgc	acc	atc	ttc	ttc	aag	gac	gac	ggc	aac	tac	aag	acc	cgc	gcc	gag	336
Arg	Thr	Ile	Phe	Phe	Lys	Asp	Asp	Gly	Asn	Tyr	Lys	Thr	Arg	Ala	Glu	
			100					105					110			
•																
gtg	aag	ttc	gag	ggc	gac	acc	ctg	gtg	aac	CgC	atc	gag	ctg	aag	ggc	384
												Glu				
Val	பரவ		UIU	Uly	лор	1111		141	UOII	VI R	116		Leu	Lys	Uly	
		115					120					125				
atc	gac	ttc	aag	gag	gac	ggc	aac	atc	ctg	ggg	cac	aag	ctg	gag	tac	432
He	Asp	Phe	Lys	Glu	Asp	Gly	Asn	He	Leu	Gly	His	Lys	Leu	Glu	Tyr	
	130					135		•			140					
aac	tac	aac	agc	cac	aac	gtc	tat	atc	atg	gcc	gac	aag	cag	aag	aac	480
Asn	Tyr	Asn	Ser	His	Asn	Val	Tyr	Ile	Met	Ala	Asp	Lys	Gln	Lys	Asn	
145					150					155			,		160	
ggc	atc	aag	gtg	aac	ttc	aag	atc	cgc	cac	aac	atc	gag	gac	ggc	agc	528

Gly Ile Lys Val Asn Phe Lys Ile Arg His Asn Ile Glu Asp Gly Ser

170

175

165

gtg	cag	ctc	gcc	gac	cac	tac	cag	cag	aac	acc	ccc	atc	ggc	gac	ggc	576
Val	Gln	Leu	Ala	Asp	His	Tyr	Gln	Gln	Asn	Thr	Pro	He	Gly	Asp	Gly	
			180					185					190			
ссс	gtg	ctg	ctg	ссс	gac	aac	cac	tac	ctg	agc	tac	cag	tcc	gcc	ctg	624
Pro	Val	Leu	Leu	Pro	Asp	Asn	His	Tyr	Leu	Ser	Tyr	Gln	Ser	Ala	Leu	
		195					200					205				
agc	aaa	gac	ссс	aac	gag	aag	cgc	gat	cac	atg	gtc	ctg	ctg	gag	ttc	672
Ser	Lys	Asp	Pro	Asn	Glu	Lys	Arg	Asp	His	Met	Val	Leu	Leu	Glu	Phe	-
	210					215					220					
		•														
gtg	acc	gcc	gcc	ctc	gag	atg	cgt	gag	tac	aag	cta	gtg	gtc	ctt	ggt	720
Val	Thr	Ala	Ala	Leu	Glu	Met	Arg	Glu	Tyr	Lys	Leu	Val	Val	Leu	Gly	
225					230					235					240	
tca	gga	ggc	gtt	ggg	aag	tct	gct	ctg	aca	gtt	cag	ttt	gtt	cag	gga	768
Ser	Gly	Gly	Val	Gly	Lys	Ser	Ala	Leu	Thr	Val	Gln	Phe	Val	Gln	Gly	
				245					250					255	-	
•																
att	ttt	gtt	gaa	aaa	tat	gac	cca	acg	ata	gaa	gat	tcc	tac	aga	aag	816
	Phe													-		
			260		-	•		265			-		270	J		
			-													
caa	gtt	gaa	gtc	gat	tec	caa	cag	tet	ato	ctc	gaa	atc	ctø	gat	act	864
	0		5.0	0~1		J. 4. 4.			~ . 9	540	044	3.0	~ 6	04.	301	001

Gln Val Glu Val Asp Cys Gln Gln Cys Met Leu Glu Ile Leu Asp Thr

275	280	285
213	280	285

gca	ggg	aca	gag	caa	ttt	aca	gca	atg	agg	gat	ttg	tat	atg	aag	aac	912
Ala	Gly	Thr	Glu	Gln	Phe	Thr	Ala	Met	Arg	Asp	Leu	Tyr	Met	Lys	Asn	
	290					295					300					
ggc	caa	ggt	ttt	gca	cta	gta	tat	tct	att	aca	gct	cag	tcc	acg	ttt	960
Gly	Gln	Gly	Phe	Ala	Leu	Val	Tyr	Ser	Ile	Thr	Ala	Gln	Ser	Thr	Phe	
305					310					315					320	
		-														
aac	gac	tta	cag	gac	ctg	agg	gaa	cag	att	tta	cgg	gtt	aag	gac	acg	1008
Asn	Asp	Leu	Gln	Asp	Leu	Arg	Glu	Gln	Ile	Leu	Arg	Val	Lys	Asp	Thr	
				325					330				-	335		
		,														
gaa	gat	gtt	cca	atg	att	ttg	gtt	ggc	aat	aaa	tet	gac	ctg	gaa	gat	1056
	Asp															
			340					345		_, 0	0,0		350	010	,	
								0.10								
ga g	cga	σta	σtt	ggr	222	gag	cao	aar	റമന	22 t	tta	സമ	202	caa	taa	1104
	Arg		"مه نیم													1104
GIU	VI B	355	Val	Uly	Lys	Ulu		Gly	UIII	V9II	Leu		AI B	GIII	11 þ	
		333					360					365				
					44.											4450
	aac											_				1152
UYS	Asn	Cys	Ala	Phe	Leu		Ser	Ser	Ala	Lys		Lys	He	Asn	Val	
	370					375					380			•		

aat	gag	ata	ttt	tat	gac	ctg	gtc	aga	cag	ata	aat	agg	aaa	aca	cca	1200
Asn	Glu	lle	Phe	Tyr	Asp	Leu	Val	Arg	Gln	Ile	Asn	Arg	Lys	Thr	Pro	
385					390					395			-		400	
gtg	gaa	ggc	tcc	gga	ggt	gga	acc	ggt	ggt	gga	ggt	acc	ggc	gga	tcc	1248
Val	Gľu	Gly	Ser	Gly	Gly	Gly	Thr	Gly	Gly	Gly	Gly	Thr	Gly	Gly	Ser	
				405					410					415		
gga	ggt	ggc	gac	tgc	tgt	atc	atc	cgc	gtc	agc	ctg	gac	gtg	gac	aat	1296
Gly	Gly	Gly	Asp	Cys	Cys	He	Ile	Arg	Val	Ser	Leu	Asp	Val	Asp	Asn	
			420					425					430			
ggc	aac	atg	tac	aag	agc	atc	ctg	gtg	acc	agc	caa	gat	aag	gct	ccg	1344
Gly	Asn	Met	Tyr	Lys	Ser	Ile	Leu	Val	Thr	Ser	Gln	Asp	Lys	Ala	Pro	
		435					440					445				
gct	gta	atc	cgc	aag	gcc	atg	gac	aaa	cac	aac	ctg	gag	gag	gag	gag	1392
Ala	Val	Ile	Arg	Lys	Ala	Met	Asp	Lys	His	Asn	Leu	Glu	Glu	Glu	Glu	
	450					455					460					
					•											
ccg	gag	gac	tat	gag	ctg	ctg	cag	att	ctc	tca	gat	gac	cgg	aag	ctg	1440
Pro	Glu	Asp	Tyr	Glu	Leu	Leu	Gln	lle	Leu	Ser	Asp	Asp	Arg	Lys	Leu	
465					470					475					480	
aag	atc	cct	gaa	aac	gcc	aac	gtc	ttc	tat	gcc	atg	aac	tct	acc	gcc	1488
Lys	Ile	Pro	Glu	Asn	Ala	Asn	Val	Phe	Tyr	Ala	Met	Asn	Ser	Thr	Ala	

485	490	495

aac	tat	gac	ttt	gtc	ctc	aag	aag	cgg	ggc	ggc	cgc	atg	gtg	agc	aag	1536
Asn	Tyr	Asp	Phe	Val	Leu	Lys	Lys	Arg	Gly	Gly	Arg	Met	Val	Ser	Lys	
			500					505					510			

ggc	gag	gag	ctg	ttc	acc	ggg	gtg	gtg	ccc	atc	ctg	gtc	gag	ctg	gac	1	584
Gly	Glu	Glu	Leu	Phe	Thr	Gly	Val	Val	Pro	Ile	Leu	Val	Glu	Leu	Asp		
		515					520					525					

ggc	gac	gta	aac	ggc	cac	aag	ttc	agc	gtg	tcc	ggc	gag	ggc	gag	ggc	1632
Gly	Asp	Val	Asn	Gly	His	Lys	Phe	Ser	Val	Ser	Gly	Glu	Gly	Glu	Gly	
	530					535					540					

gat	gcc	acc	tac	ggc	aag	ctg	acc	ctg	aag	ttc	atc	tgc	acc	acc	ggc	1680
Asp	Ala	Thr	Tyr	Gly	Lys	Leu	Thr	Leu	Lys	Phe	Ile	Cys	Thr	Thr	Gly	
545					550					555					560	

aag	ctg	ccc	gtg	ccc	tgg	ccc	acc	ctc	gtg	acc	acc	ctg	acc	tgg	ggc	1728
Lys	Leu	Pro	Val	Pro	Trp	Pro	Thr	Leu	Val	Thr	Thr	Leu	Thr	Trp	Gly	
				565					570					575		

gtg cag tgc ttc agc cgc tac ccc gac cac atg aag cag cac gac ttc 1776

Val Gln Cys Phe Ser Arg Tyr Pro Asp His Met Lys Gln His Asp Phe
580 585 590

ttc	aag	tcc	gcc	atg	ccc	gaa	ggc	tac	gtc	cag	gag	cgc	acc	atc	ttc	1824
Phe	Lys	Ser	Ala	Met	Pro	Glu	Gly	Tyr	Val	Gln	Glu	Arg	Thr	Ile	Phe	
		595					600					605				
ttc	aag	gac	gac	ggc	aac	tac	aag	acc	cgc	gcc	gag	gtg	aag	ttc	gag	1872
		Asp														
	610					615					620					
											020					
ggr	gar	acc	cta	ata	220	cac	atc	ຕຂຕ	cta	220	aac	ato	go c	++0	000	1000
															_	1920
	42h	Thr	Leu	Val		Arg	116	GIU	Leu		GIY	116	ASP	Pne		
625					630					635					640	
gag	gac	ggc	aac	atc	ctg	ggg	cac	aag	ctg	gag	tac	aac	tac	atc	agc	1968
Glu	Asp	Gly	Asn	Ile	Leu	Gly	His	Lys	Leu	Glu	Tyr	Asn	Tyr	Ile	Ser	
				645					650					655		
,																
cac	aac	gtc	tat	atc	acc	gcc	gac	aag	cag	aag	aac	ggc	atc	aag	gcc	2016
His	Asn	Val	Tyr	He	Thr	Ala	Asp	Lys	Gln	Lys	Asn	Gly	[]e	Lys	Ala	
			660					665					670			
aac	ttc	aag	atc	rar	cac	aar	a t c	as a	gac	aac	200	ata	can	ctc	acc	2064
													_		_	2004
WOII	riie	Lys	116	AI B	піз	ASII		GIU	ASP	GIY	5er		GIN	Leu	Ala	
		675					680					685				
-																
gac	cac	tac	cag	cag	aac	acc	ccc	atc	ggc	gac	ggc	ccc	gtg	ctg	ctg	2112

Asp His Tyr Gln Gln Asn Thr Pro Ile Gly Asp Gly Pro Val Leu Leu

690 695 700

ccc gac aac cac tac ttg agc acc cag tcc gcc ctg agc aaa gac ccc 2160

Pro Asp Asn His Tyr Leu Ser Thr Gln Ser Ala Leu Ser Lys Asp Pro
705 710 715 720

aac gag aag cgc gat cac atg gtc ctg ctg gag ttc gtg acc gcc 2208 Asn Glu Lys Arg Asp His Met Val Leu Leu Glu Phe Val Thr Ala Ala 725 730 735

ggg atc act ctc ggc atg gac gag ctg tag

Gly Ile Thr Leu Gly Met Asp Glu Leu

740 745

<210> 19

<211> 745

<212> PRT

<213> Artificial Sequence

<223> Description of Artificial Sequence: Designed plasmid based on nucleotide sequences of human Rap1A, human c-RalGDS, aequorea EYFP and aequorea ECFP.

<400> 19

Met Val Ser Lys Gly Glu Glu Leu Phe Thr Gly Val Val Pro Ile Leu

1				5					10					15	
Val	Glu	Leu	Asp	Gly	Asp	Val	Asn	Gly	His	Lys	Phe	Ser	Val	Ser	G1 y
			20					25							
Glu	Gly	Glu	Gly	Asp	Ala	Thr	Tyr	Gly	Lys	Leu	Thr	Leu	Lys	Phe	Ιle
		35					40					45			
Cys	Thr	Thr	Gly	Lys	Leu	Pro	Val	Pro	Trp	Pro	Thr	Leu	Val	Thr	Thr
	50					55					60				
Phe	Gly	Tyr	Gly	Leu	Lys	Cys	Phe	Ala	Arg	Tyr	Pro	Asp	His	Met	Lys
65					70					75					80
Gln	His	Asp	Phe	Phe	Lys	Ser	Ala	Met	Pro	Glu	Gly	Tyr	Val	Gln	Glu
				85					90					95	
Arg	Thr	lle	Phe	Phe	Lys	Asp	Asp	Gly	Asn	Tyr	Lys	Thr	Arg	Ala	Glu
			100					105					110		
Val	Lys	Phe	Glu	Gly	Asp	Thr	Leu	Val	Asn	Arg	Ile	Glu	Leu	Lys	Gly
		115					120					125			
lle	Asp	Phe	Lys	Glu	Asp	Gly	Asn	lle	Leu	Gly	His	Lys	Leu	Glu	Tyr
	130					135					140				
Asn	Tyr	Asn	Ser	His	Asn	Va 1	Tyr	lle	Met	Ala	Asp	Lys	Gln	Lys	Asn
145					150					155					160
Gly	lle	Lys	Val	Asn	Phe	Lys	lle	Arg	His	Asn	lle	Glu	Asp	Gly	Ser
				165					170					175	
Val	Gln	Leu	Ala	Asp	His	Tyr	Gln	Gln	Asn	Thr	Pro	He	Gly	Asp	Gly
			180					185					190		
Pro	Val		Leu	Pro	Asp	Asn	His	Tyr	Leu	Ser	Tyr	G1n	Ser	Ala	Leu
		195					200					205			
Ser	Lvs	ASD	Pro	Asn	Glu	Lvs	Arg	Asn	His	Met	Va 1	Len	Len	Glu	Phe

		210					215					220				
V	al	Thr	Ala	Ala	Leu	Glu	Met	Arg	Glu	Tyr	Lys	Leu	Val	Val	Leu	Gly
2	25					230					235			•		240
S	er	Gly	Gly	Val	Gly	Lys	Ser	Ala	Leu	Thr	Val	Gln	Phe	Val	Gln	Gly
					245					250					255	
I	le	Phe	Val	Glu	Lys	Tyr	Asp	Pro	Thr	Ile	Glu	Asp	Ser	Tyr	Arg	Lys
				260					265					270		
G	ln	Val	Glu	Val	Asp	Cys	Gln	Gln	Cys	Met	Leu	Glu	Ile	Leu	Asp	Thr
			275					280					285			
A	la	Gly	Thr	Glu	Gln	Phe	Thr	Ala	Met	Arg	Asp	Leu	Tyr	Met	Lys	Asn
		290					295					300				
G	ly	Gln	Gly	Phe	Ala	Leu	Val	Tyr	Ser	Ile	Thr	Ala	Gln	Ser	Thr	Phe
3	05					310					315					320
A	sn	Asp	Leu	Gln	Asp	Leu	Arg	Glu	Gln	Ile	Leu	Arg	Val	Lys	Asp	Thr
					325					330					335	
G	lu	Asp	Val	Pro	Met	Ile	Leu	Val	Gly	Asn	Lys	Cys	Asp	Leu	Glu	Asp
				340					345					350		
G	lu	Arg	Val	Val	Gly	Lys	Glu	Gln	Gly	Gln	Asn	Leu	Ala	Arg	Gln	Trp
			355					360					365			
C	ys	Asn	Cys	Ala	Phe	Leu	Glu	Ser	Ser	Ala	Lys	Ser	Lys	lle	Asn	Val
		370					375					380				
A	sn	Glu	Ile	Phe	Tyr	Asp	Leu	Val	Arg	Gln	lle	Asn	Arg	Lys	Thr	Pro
3	85					390					395					400
V	al	Glu	Gly	Ser	Gly	Gly	Gly	Thr	Gly	Gly	Gly	Gly	Thr	Gly	Gly	Ser
					405					410					415	
G	ly	Gly	Gly	Asp	Cys	Cys	lle	Ile	Arg	Val	Ser	Leu	Asp	Val	Asp	Asn

			420					425					430		
Gly	Asn	Met	Tyr	Lys	Ser	Ile	Leu	Val	Thr	Ser	Gln	Asp	Lys	Ala	Pro
		435					440					445			
Ala	Val	Ile	Arg	Lys	Ala	Met	Asp	Lys	His	Asn	Leu	Glu	Glu	Glu	Glu
	450					455					460				
Pro	Glu	Asp	Tyr	Glu	Leu	Leu	Gln	Ile	Leu	Ser	Asp	Asp	Arg	Lys	Leu
465					470					475					480
Lys	Ile	Pro	Glu	Asn	Ala	Asn	Val	Phe	Tyr	Ala	Met	Asn	Ser	Thr	Ala
				485					490					495	
Asn	Tyr	Asp	Phe	Val	Leu	Lys	Lys	Arg	Gly	Gly	Arg	Met	Val	Ser	Lys
			500					505					510		
Gly	Glu	Glu	Leu	Phe	Thr	Gly	Val	Val	Pro	Ile	Leu	Val	Glu	Leu	Asp
		515					520					525			
Gly	Asp	Val	Asn	Gly	His	Lys	Phe	Ser	Val	Ser	Gly	Glu	Gly	Glu	Gly
	530					535					540				
Asp	Ala	Thr	Tyr	Gly	Lys	Leu	Thr	Leu	Lys	Phe	Ile	Cys	Thr	Thr	Gly
545					550					555					560
Lys	Leu	Pro	Val	Pro	Trp	Pro	Thr	Leu	Val	Thr	Thr	Leu	Thr	Trp	Gly
				565					570					575	
Val	Gln	Cys	Phe	Ser	Arg	Tyr	Pro	Asp	His	Me t	Lys	Gln	His	Asp	Phe
			580					585					590		
Phe	Lys	Ser	Ala	Met	Pro	Glu	Gly	Tyr	Val	Gln	Glu	Arg	Thr	Ile	Phe
		595					600					605			
Phe	Lys	Asp	Asp	Gly	Asn	Tyr	Lys	Thr	Arg	Ala	Glu	Val	Lys	Phe	Glu
	610					615					620				
Gly	Asp	Thr	Leu	Val	Asn	Arg	He	Glu	Leu	Lys	Gly	He	Asp	Phe	Lvs

625 630 635 640 Glu Asp Gly Asn Ile Leu Gly His Lys Leu Glu Tyr Asn Tyr Ile Ser 645 650 655 His Asn Val Tyr Ile Thr Ala Asp Lys Gln Lys Asn Gly Ile Lys Ala 660 665 670 Asn Phe Lys Ile Arg His Asn Ile Glu Asp Gly Ser Val Gln Leu Ala 675 680 685 Asp His Tyr Gln Gln Asn Thr Pro Ile Gly Asp Gly Pro Val Leu Leu 690 695 700 Pro Asp Asn His Tyr Leu Ser Thr Gln Ser Ala Leu Ser Lys Asp Pro 705 710 715 720 Asn Glu Lys Arg Asp His Met Val Leu Leu Glu Phe Val Thr Ala Ala 725 730 735 Gly Ile Thr Leu Gly Met Asp Glu Leu 740 745

<210> 20

<211> 27

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Designed primer based on nucleotide sequences of human R-Ras and restriction site for XhoI <400> 20

cccctcgaga cacacaagct ggtggtc

27

<210> 21

<211> 33

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Designed primer based on nucleotide sequences of human R-Ras and restriction site for KpnI

<400> 21

gccggtaccg ccactgggag ggctcggtgg gag

33

<210> 22

<211> 2223

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Designed

plasmid based on nucleotide sequences of human R-Ras, human c-Raf1, aequorea EYFP and aequorea ECFP

<220>

<221> CDS

<222> (1)..(2223)

<400> 22

atg gtg agc aag ggc gag gag ctg ttc acc ggg gtg gtg ccc atc ctg 48

Met Val Ser Lys Gly Glu Glu Leu Phe Thr Gly Val Val Pro Ile Leu

1 5 10 15

gtc gag ctg gac ggc gac gta aac ggc cac aag ttc agc gtg tcc ggc 96 Val Glu Leu Asp Gly Asp Val Asn Gly His Lys Phe Ser Val Ser Gly 20 25 30

gag ggc gag ggc gat gcc acc tac ggc aag ctg acc ctg aag ttc atc 144
Glu Gly Glu Gly Asp Ala Thr Tyr Gly Lys Leu Thr Leu Lys Phe Ile

35
40
45

tgc acc acc ggc aag ctg ccc gtg ccc tgg ccc acc ctc gtg acc acc 192

Cys Thr Thr Gly Lys Leu Pro Val Pro Trp Pro Thr Leu Val Thr Thr

50 55 60

ttc ggc tac ggc ctg aag tgc ttc gcc cgc tac ccc gac cac atg aag 240

;	Lys	Met	His	Asp	Pro	Tyr	Arg	Ala	Phe	Cys	Lys	Leu	Gly	Tyr	Gly	Phe
)	80					75					70					65
					•											
		cag														
I	Glu	Gln	Val	Tyr	Gly	Glu	Pro	Met	Ala	Ser	Lys	Phe	Phe	Asp	His	Gln
		95					90					85				
330	gag	gcc	cgc	acc	aag	tac	aac	ggc	gac	gac	aag	ttc	ttc	atc	acc	cgc
}	Glu	Ala	Arg	Thr	Lys	Tyr	Asn	Gly	Asp	Asp	Lys	Phe	Phe	lle	Thr	Arg
			110					105					100			
384	ggc	aag	ctg	gag	atc	cgc	aac	gtg	ctg	acc	gac	ggc	gag	ttc	aag	gtg
,	Gly	Lys	Leu	Glu	Ile	Arg	Asn	Val	Leu	Thr	Asp	Gly	Glu	Phe	Lys	Val
				.125					120					115		
432	tac	gag	ctg	aag	cac	ggg	ctg	atc	aac	ggc	gac	gag	aag	ttc	gac	atc
,	Tyr	Glu	Leu	Lys	His	Gly	Leu	Ile	Asn	Gly	Asp	Glu	Lys	Phe	Asp	lle
					140					135				-	130	
480	aac	aag	cag	aag	gac	gcc	atg	atc	tat	gtc	aac	cac	agc	aac	tac	aac
		Lys														
	160		01	2,0		155			-,-		150				-,-	145
	100					100					100					1 10
5 90	200	ggc	72.0	ao a	2+0	220	cac	cac	atc	220	ttc	220	ata	220	atc	aac
	ser	Gly	ASP	GIU	116	V2II		WI.R.	116	L) S	FIIC		Val	L)S	116	0 I Å
		175					170					165				

gtg	cag	ctc	gcc	gac	cac	tac	cag	cag	aac	acc	ccc	atc	ggc	gac	ggc	576
Val	Gln	Leu	Ala	Asp	His	Tyr	Gln	Gln	Asn	Thr	Pro	lle	Gly	Asp	Gly	
			180					185					190			
ссс	gtg	ctg	ctg	ссс	gac	aac	cac	tac	ctg	agc	tac	cag	tcc	gcc	ctg	624
Pro	Val	Leu	Leu	Pro	Asp	Asn	His	Tyr	Leu	Ser	Tyr	Gln	Ser	Ala	Leu	
		195					200					205				
agc	aaa	gac	ссс	aac	gag	aag	cgc	gat	cac	atg	gtc	ctg	ctg	gag	ttc	672
Ser	Lys	Asp	Pro	Asn	Glu	Lys	Arg	Asp	His	Met	Val	Leu	Leu	Glu	Phe	
	210					215					220					
gtg	acc	gcc	gcc	ggg	atc	act	ctc	ggc	atg	gac	gag	ctg	tac	aag	ctc	720
												Leu				
225				•	230			•		235			- , -	-,-	240	
០១០	aca	cac	ลลฮ	ctø	ata	gtc	oto	gge	ggc	ggr	ggr	gtg	ggr	ลลฮ	age	768
												Val				100
UIU	1111	1113	Lys		vai	V41	Vai	Uly	250	dly	Uly	191	Gly	_	361	
				245					200					255		
	- 4		- 4 -					• • •	•							010
												tct	_		_	816
Ala	Leu	Thr		Gln	Phe	He	Gln		Tyr	Phe	Val	Ser	_	Tyr	Asp	
			260					265					270			
ccc	act	att	gag	gac	tcc	tac	acg	aag	atc	tgc	agt	gtg	gat	ggc	atc	864

Pro	Thr	He	Glu	Asp	Ser	Tyr	Thr	Lys	He	Cys	Ser	Val	Asp	Gly	lle
		275					280					285			

cca	gcc	cgg	ctg	gac	atc	ctg	gac	acc	gcg	ggc	cag	gaa	gag	ttc	ggg	912
Pro	Ala	Arg	Leu	Asp	He	Leu	Asp	Thr	Ala	Gly	Gln	Glu	Glu	Phe	Gly	
	290					295					300					

gcc	atg	aga	gag	cag	tac	atg	cgt	gct	ggc	cac	ggc	ttc	ctg	ctg	gtg	960
Ala	Met	Arg	Glu	Gln	Tyr	Met	Arg	Ala	Gly	His	Gly	Phe	Leu	Leu	Val	
305					310					315					320	

ttc	gcc	att	aat	gac	cgg	cag	agt	ttc	aac	gag	gtg	ggc	aag	ctc	ttc	1008
Phe	Ala	lle	Asn	Asp	Arg	Gln	Ser	Phe	Asn	Glu	Val	Gly	Lys	Leu	Phe	
				325					330					335		

acg	cag	att	ctg	cgg	gtc	aag	gac	cgc	gac	gac	ttc	ccc	gťt	gtg	ttg	1056
Thr	Gln	Ile	Leu	Arg	Val	Lys	Asp	Arg	Asp	Asp	Phe	Pro	Val	Val	Leu	
			340					345					350			

gtc	ggg	aac	aag	gca	gat	ctg	gag	tca	cag	cgc	cag	gtc	ccc	cga	tca	1104
Val	Gly	Asn	Lys	Ala	Asp	Leu	G1u	Ser	Gln	Arg	Gln	Val	Pro	Arg	Ser	
		355					360					365		•		

gaa gcc tct gcc ttc ggc gcc tcc cac cac gtg gcc tac ttt gag gcc 1152 Glu Ala Ser Ala Phe Gly Ala Ser His His Val Ala Tyr Phe Glu Ala 370 375 380

tcg	gcc	aaa	ctg	cgt	ctc	aac	gtg	gac	gag	gct	ttt	gag	cag	ctg	gtg	1200
Ser	Ala	Lys	Leu	Arg	Leu	Asn	Val	Asp	Glu	Ala	Phe	Glu	Gln	Leu	Val	
385					390					395					400	
cgg	gct	gtc	cgg	aaa	tac	cag	gaa	caa	gag	ctc	cca	ccg	agc	cct	ccc	1248
Arg	Ala	Val	Arg	Lys	Tyr	Gln	Glu	Gln	Glu	Leu	Pro	Pro	Ser	Pro	Pro	
				405					410					415		
agt	ggt	acc	cct	tct	aag	aca	agc	aac	act	atc	cgt	gtt	ttc	ttg	ccg	1296
Ser	Gly	Thr	Pro	Ser	Lys	Thr	Ser	Asn	Thr	Ile	Arg	Val	Phe	Leu	Pro	
			420					425					430			
·																
aac	aag	caa	aga	aca	gtg	gtc	aat	gtg	cga	aat	gga	atg	agc	ttg	cat	1344
Asn	Lys	Gln	Arg	Thr	Val	Val	Asn	Val	Arg	Asn	Gly	Met	Ser	Leu	His	
		435					440					445				
gac	tgc	ctt	atg	aaa	gca	ctc	aag	gtg	agg	ggc	ctg	caa	cca	gag	agc	1392
												Gln				
	450			·		455	•				460			•		
tgt	gca	gtg	ttc	aga	ctt	ctc	cac	gaa	cac	aaa	ggt	aaa	aaa	gca	CGC	1440
												Lys				
465				6	470	Dog		0.0		475	OI,	D , G	D, 3	nic.	480	
100					410					710			•		300	
tta	as t	taa	22 t	a c +	as s	ac t	a^~	t o+	++~	2++	000	<i>a</i> o o	~~	a + +	cac	1 400
LLC	5 u l	188	aaı	act	gaa	SUL	848	ici	LLE	ail	gga	gaa	gaa	CIL	cac	1488

Leu	Asp	Trp	Asn	Thr	Glu	Ala	Ala	Ser	Leu	lle	Gly	Glu	Glu	Leu	His
				485					490					495	

gta	gat	ttc	ctg	ggc	ggc	cgc	atg	gtg	agc	aag	ggc	gag	gag	ctg	ttc	1536
Val	Asp	Phe	Leu	Gly	Gly	Arg	Met	Val	Ser	Lys	Gly	Glu	Glu	Leu	Phe	
			500					505					510	-		

acc	ggg	gtg	gtg	ccc	atc	ctg	gtc	gag	ctg	gac	ggc	gac	gta	aac	ggc	1584
Thr	Gly	Val	Val	Pro	Ile	Leu	Val	Glu	Leu	Asp	Gly	Asp	Val	Asn	Gly	
		515					520					525				

cac	aag	ttc	agc	gtg	tcc	ggc	gag	ggc	gag	ggc	gat	gcc	acc	tac	ggc	1632
His	Lys	Phe	Ser	Val	Ser	Gly	Glu	Gly	Glu	Gly	Asp	Ala	Thr	Tyr	Gly	
	530					535		•			540					

aag	ctg	acc	ctg	aag	ttc	atc	tgc	acc	acc	ggc	aag	ctg	ccc	gtg	ccc	1680
Lys	Leu	Thr	Leu	Lys	Phe	lle	Cys	Thr	Thr	Gly	Lys	Leu	Pro	Val	Pro	
545					550					555					560	

tgg	ccc	acc	ctc	gtg	acc	acc	ctg	acc	tgg	ggc	gtg	cag	tgc	ttc	agc	1728
Trp	Pro	Thr	Leu	Val	Thr	Thr	Leu	Thr	Trp	Gly	Val	Gln	Cys	Phe	Ser	
				565				-	570					575		

cgc tac ccc gac cac atg aag cag cac gac ttc ttc aag tcc gcc atg 1776

Arg Tyr Pro Asp His Met Lys Gln His Asp Phe Phe Lys Ser Ala Met

580 585 590

ccc	gaa	ggc	tac	gtc	cag	gag	cgc	acc	atc	ttc	ttc	aag	gac	gac	ggc	1824
Pro	Glu	Gly	Tyr	Val	Gln	Glu	Arg	Thr	He	Phe	Phe	Lys	Asp	Asp	Gly	
		595					600					605				
aac	tac	aag	acc	cgc	gcc	gag	gtg	aag	ttc	gag	ggc	gac	acc	ctg	gtg	1872
Asn	Tyr	Lys	Thr	Arg	Ala	Glu	Val	Lys	Phe	Glu	Gly	Asp	Thr	Leu	Val	
	610					615					620					
											,					
aac	cgc	atc	gag	ctg	aag	ggc	atc	gac	ttc	aag	gag	gac	ggc	aac	atc	1920
Asn	Arg	Ile	Glu	Leu	Lys	Gly	Ile	Asp	Phe	Lys	Glu	Asp	Gly	Asn	Ile	-
625					630					635					640	
ctg	ggg	cac	aag	ctg	gag	tac	aac	tac	atc	agc	cac	aac	gtc	tat	atc	1968
Leu	Gly	His	Lys	Leu	Glu	Tyr	Asn	Tyr	Ile	Ser	His	Asn	Val	Tyr	He	
				645					650					655		
acc	gcc	gac	aag	cag	aag	aac	ggc	atc	aag	gcc	aac	ttc	aag	atc	cgc	2016
Thr	Ala	Asp	Lys	Gln	Lys	Asn	Gly	Ile	Lys	Ala	Asn	Phe	Lys	Ile	Arg	
			660					665		•			670			
			-													
cac	aac	atc	gag	gac	ggc	agc	gtg	cag	ctc	gcc	gac	cac	tac	cag	cag	2064
His	Asn	Ile	Glu	Asp	Gly	Ser	Val	Gln	Leu	Ala	Asp	His	Tyr	Gln	Gln	
	•	675					680					685				
aac	acc	ссс	atc	ggc	gac	ggc	ССС	gtg	ctg	ctg	ссс	gac	aac	cac	tac	2112

Asn Thr Pro IIe Gly Asp Gly Pro Val Leu Leu Pro Asp Asn His Tyr 690 695 700

ttg agc acc cag tcc gcc ctg agc aaa gac ccc aac gag aag cgc gat 2160 Leu Ser Thr Gln Ser Ala Leu Ser Lys Asp Pro Asn Glu Lys Arg Asp 705 710 715 720

cac atg gtc ctg ctg gag ttc gtg acc gcc ggg atc act ctc ggc 2208 His Met Val Leu Leu Glu Phe Val Thr Ala Ala Gly Ile Thr Leu Gly 725 730 735

atg gac gag ctg tag

Met Asp Glu Leu

740

<210> 23

<211> 740

<212> PRT

<213> Artificial Sequence

<223> Description of Artificial Sequence:Designed plasmid based on nucleotide sequences of human R-Ras, human c-Rafl, aequorea EYFP and aequorea ECFP

<400> 23

Met	Val	Ser	Lys	Gly	Glu	Glu	Leu	Phe	Thr	Gly	Val	Val	Pro	He	Leu
1				5					10					15	٠
Val	Glu	Leu	Asp	Gly	Asp	Val	Asn	Gly	His	Lys	Phe	Ser	Val	Ser	Gly
			20					25					30		
Glu	Gly	Glu	Gly	Asp	Ala	Thr	Tyr	Gly	Lys	Leu	Thr	Leu	Lys	Phe	lle
		35					40					45			
Cys	Thr	Thr	Gly	Lys	Leu	Pro	Val	Pro	Trp	Pro	Thr	Leu	Val	Thr	Thr
	50					55					60		٠		
Phe	Gly	Tyr	Gly	Leu	Lys	Cys	Phe	Ala	Arg	Tyr	Pro	Asp	His	Met	Lys
65					70					75					80
Gln	His	Asp	Phe	Phe	Lys	Ser	Ala	Met	Pro	Glu	Gly	Tyr	Val	Gln	G1 u
				85		•			90					95	
Arg	Thr	Ile	Phe	Phe	Lys	Asp	Asp	Gly	Asn	Tyr	Lys	Thr	Arg	Ala	Glu
			100					105					110		
Val	Lys	Phe	Glu	Gly	Asp	Thr	Leu	Val	Asn	Arg	lle	Glu	Leu	Lys	Gly
		115					120					125			
lle	Asp	Phe	Lys	Glu	Asp	Gly	Asn	Ile	Leu	Gly	His	Lys	Leu	Glu	Tyr
	130					135					140				
Asn	Tyr	Asn	Ser	His	Asn	Val	Tyr	lle	Met	Ala	Asp	Lys	Gln	Lys	Asn
145					150					155					160
Gly	lle	Lys	Val	Asn	Phe	Lys	Ile	Arg	His	Asn	Ile	Glu	Asp	Gly	Ser
				165					170					175	
Va 1	Gln	Leu	Ala	Asp	His	Tyr	Gln	Gln	Asn	Thr	Pro	He	Gly	Asp	Gly
			180					185					190		
Pro	Val	Leu	Leu	Pro	Asp	Asn	His	Tyr	Leu	Ser	Tyr	Gln	Ser	Ala	Leu
		195					200					205			

Ser	Lys	Asp	Pro	Asn	Glu	Lys	Arg	Asp	His	Met	Val	Leu	Leu	Glu	Phe
	210					215					220				
Val	Thr	Ala	Ala	Gly	He	Thr	Leu	Gly	Met	Asp	Glu	Leu	Tyr	Lys	Leu
225					230					235					240
Glu	Thr	His	Lys	Leu	Val	Val	Val	Gly	Gly	Gly	Gly	Val	Gly	Lys	Ser
				245					250					255	
Ala	Leu	Thr	lle	Gln	Phe	lle	Gln	Ser	Tyr	Phe	Val	Ser	Asp	Tyr	Asp
			260					265					270		
Pro	Thr	He	Glu	Asp	Ser	Tyr	Thr	Lys	Ile	Cys	Ser	Val	Asp	Gly	He
		275					280					285			
Pro	Ala	Arg	Leu	Asp	He	Leu	Asp	Thr	Ala	Gly	G1n	Glu	Glu	Phe	Gly
	290					295					300	-			
Ala	Met	Arg	Glu	Gln	Tyr	Met	Arg	Ala	Gly	His	Gly	Phe	Leu	Leu	Val
305					310					315					320
Phe	Ala	He	Asn		Arg	Gln	Ser	Phe		Glu	Val	Gly	Lys	Leu	Phe
			_	325		_			330		_	_		335	
Thr	Gln	He		Arg	Val	Lys	Asp		Asp	Asp	Phe	Pro		Val	Leu
		-	340		_	_		345					350		
Val	Gly		Lys	Ala	Asp	Leu		Ser	Gln	Arg	Gln		Pro	Arg	Ser
•		355					360		•••			365			
Glu		Ser	Ala	Phe	Gly		Ser	His	His	Val		Tyr	Phe	Glu	Ala
•	370		_			375					380		•-	_	
	Ala	Lys	Leu	Arg		Asn	Val	Asp	Glu		Phe	Glu	GIn	Leu	
385					390	21			٥.	395	_	_	•		400
Arg	Ala	vai	Arg		lyr	GIN	Glu	GIN		Leu	Pro	Pro	Ser	Pro	Pro
				405					410					415	

Ser	Gly	Thr	Pro	Ser	Lys	Thr	Ser	Asn	Thr	lle	Arg	Val	Phe	Leu	Pro
			420					425					430		
Asn	Lys	Gln	Arg	Thr	Val	Val	Asn	Val	Arg	Asn	Gly	Met	Ser	Leu	His
		435					440					445			
Asp	Cys	Leu	Met	Lys	Ala	Leu	Lys	Val	Arg	Gly	Leu	Gln	Pro	Glu	Ser
	450					455				•	460				
Cys	Ala	Val	Phe	Arg	Leu	Leu	His	Glu	His	Lys	Gly	Lys	Lys	Ala	Arg
465					470					475					480
Leu	Asp	Trp	Asn	Thr	Glu	Ala	Ala	Ser	Leu	Ile	Gly	Glu	Glu	Leu	His
				485					490					495	
Val	Asp	Phe	Leu	Gly	Gly	Arg	Met	Val	Ser	Lys	Gly	Glu	Glu	Leu	Phe
			500					505					510		
Thr	Gly	Val	Val	Pro	lle	Leu	Val	Glu	Leu	Asp	Gly	Asp	Val	Asn	Gly
		515					520					525			
His	Lys	Phe	Ser	Val	Ser	Gly	Glu	Gly	Glu	Gly	Asp	Ala	Thr	Tyr	Gly
	530					535					540				
Lys	Leu	Thr	Leu	Lys	Phe	lle	Cys	Thr	Thr	Gly	Lys	Leu	Pro	Val	Pro
545					550					555					560
Trp	Pro	Thr	Leu	Val	Thr	Thr	Leu	Thr	Trp	Gly	Val	Gln	Cys	Phe	Ser
				565					570					575	
Arg	Tyr	Pro	Asp	His	Met	Lys	Gln	His	Asp	Phe	Phe	Lys	Ser	Ala	Met
			580					585					590		
Pro	Glu	Gly	Tyr	Val	Gln	Glu	Arg	Thr	lle	Phe	Phe	Lys	Asp	Asp	Gly
		595					600					605			
Asn	Tyr	Lys	Thr	Arg	Ala	Glu	Val	Lys	Phe	Glu	Gly	Asp	Thr	Leu	Val
	610					615					620				

Asn Arg Ile Glu Leu Lys Gly Ile Asp Phe Lys Glu Asp Gly Asn Ile 625 630 635 640 Leu Gly His Lys Leu Glu Tyr Asn Tyr Ile Ser His Asn Val Tyr Ile 645 650 655 Thr Ala Asp Lys Gln Lys Asn Gly Ile Lys Ala Asn Phe Lys Ile Arg 660 665 670 His Asn Ile Glu Asp Gly Ser Val Gln Leu Ala Asp His Tyr Gln Gln 675 680 685 Asn Thr Pro Ile Gly Asp Gly Pro Val Leu Leu Pro Asp Asn His Tyr 690 695 700 Leu Ser Thr Gln Ser Ala Leu Ser Lys Asp Pro Asn Glu Lys Arg Asp 705 710 715 720 His Met Val Leu Leu Glu Phe Val Thr Ala Ala Gly Ile Thr Leu Gly 725 730 · 735 Met Asp Glu Leu 740

<210> 24

<211> 22

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Designed primer based on nucleotide sequence of human H-Ras <400> 24

ggaatcctct agagtggggt cg

22

<210> 25

<211> 22

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Designed primer
based on nucleotide sequence of human H-Ras

<400> 25

cgaccccact ctagaggatt cc

22

<210> 26

<211> 2223

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Designed plasmid based on nucleotide sequences of human

H-Ras. human c-Rafl. aequorea EYFP and aequorea ECFP

<220>

<221> CDS

<222> (1).. (2223)

<400> 26

atg gtg agc aag ggc gag gag ctg ttc acc ggg gtg gtg ccc atc ctg 48

Met Val Ser Lys Gly Glu Glu Leu Phe Thr Gly Val Val Pro IIe Leu

1 5 10 15

gtc gag ctg gac ggc gac gta aac ggc cac aag ttc agc gtg tcc ggc 96
Val Glu Leu Asp Gly Asp Val Asn Gly His Lys Phe Ser Val Ser Gly
20 25 30

gag ggc gag ggc gat gcc acc tac ggc aag ctg acc ctg aag ttc atc 144
Glu Gly Glu Gly Asp Ala Thr Tyr Gly Lys Leu Thr Leu Lys Phe Ile
35 40 45

tgc acc acc ggc aag ctg ccc gtg ccc tgg ccc acc ctc gtg acc acc 192

Cys Thr Thr Gly Lys Leu Pro Val Pro Trp Pro Thr Leu Val Thr Thr

50 55 60

ttc ggc tac ggc ctg aag tgc ttc gcc cgc tac ccc gac cac atg aag 240 Phe Gly Tyr Gly Leu Lys Cys Phe Ala Arg Tyr Pro Asp His Met Lys

	80					7 5					70					65
288	gag	cag	gtc	tac	ggc	gaa	ссс	atg	gcc	tcc	aag	ttc	ttc	gac	cac	cag
	Glu	Gln	Val	Tyr	Gly	G1 u	Pro	Met	Ala	Ser	Lys	Phe	Phe	Asp	His	Gln
		95					90					85				
336	gag	gcc	cgc	acc	aag	tac	aac	ggc	gac	gac	aag	ttc	ttc	atc	acc	cgc
	Glu	Ala	Arg	Thr	Lys	Tyr	Asn	Gly	Asp	Asp	Lys	Phe	Phe	lle	Thr	Arg
			110					105					100			
384	ggc	aag	ctg	gag	atc	cgc	aac	gtg	ctg	acc	gac	ggc	gag	ttc	aag	gtg
	Gly	Lys	Leu	Glu	He	Arg	Asn	Val	Leu	Thr	Asp	Gly	Glu	Phe	Lys	Val
				125					120					115		
432							ctg									
	Tyr	Glu	Leu	Lys	His	Gly	Leu	He	Asn		Asp	Glu	Lys	Phe		He
					140	•				135					130	
								•								
480							atg									
		Lys	Gln	Lys	Asp		Met	He	Туг	Val		His	Ser	Asn	Tyr	
	160					155					150					145
									- • -				-4-	•••		~~~
528							cac									
	Ser		ASP	Glu	He	ASN	His	Arg	116	LYS	rne		vai	LYS	116	aly
		175					170					165				

gtg	cag	ctc	gcc	gac	cac	tac	cag	cag	aac	acc	ссс	atc	ggc	gac	ggc	576
Val	Gln	Leu	Ala	Asp	His	Tyr	Gln	Gln	Asn	Thr	Pro	lle	Gly	Asp	Gly	
			180					185					190			
ccc	gtg	ctg	ctg	ccc	gac	aac	cac	tac	ctg	agc	tac	cag	tcc	gcc	ctg	624
Pro	Val	Leu	Leu	Pro	Asp	Asn	His	Tyr	Leu	Ser	Tyr	Gln	Ser	Ala	Leu	
		195					200					205				
agc	aaa	gac	ccc	aac	gag	aag	cgc	gat	cac	atg	gtc	ctg	ctg	gag	ttc	672
Ser	Lys	Asp	Pro	Asn	Glu	Lys	Arg	Asp	His	Met	Val	Leu	Leu	Glu	Phe	
	210					215					220					
		gcc														7 20
	Thr	Ala	Ala	Gly	He	Thr	Leu	Gly	Met	Asp	Glu	Leu	Tyr	Lys	Leu	
225					230					235					240	
					in .											
		acg														768
Glu	Met	Thr	Glu		Lys	Leu	Val	Val		Gly	Ala	Gly	Gly		Gly	
				245					250					255		
	+		-4-		-4-		- 4			<u>.</u>						010
		gcg													_	816
LyS	ser	Ala		inr	116	GID	Leu		GIN	ASN	HIS	Pne		ASP	Glu	
			260					265					270			
•••	~~ -	000	n a 4			a- 1	.	4. -								۸۸.
		CCC														864
ıyr	ASP	Pro	ınr	Leu	GIU	ASP	Ser	lyr	Arg	Lys	GIN	vai	val	He	Asp	

275	280	285

ggg	gag	acg	tgc	ctg	ttg	gac	atc	ctg	gat	acc	gcc	ggc	cag	gag	gag	912
Gly	Glu	Thr	Cys	Leu	Leu	Asp	lle	Leu	Asp	Thr	Ala	Gly	Gln	Glu	Glu	
	290					295					300					
tac	agc	gcc	atg	cgg	gac	cag	tac	atg	cgc	acc	ggg	gag	ggc	ttc	ctg	960
Tyr	Ser	Ala	Met	Arg	Asp	Gln	Tyr	Met	Arg	Thr	Gly	Glu	Gly	Phe	Leu	
305					310					315					320	
	•															
tgt	gtg	ttt	gcc	atc	aac	aac	acc	aag	tct	ttt	gag	gac	atc	cac	cag	1008
Cys	Val	Phe	Ala	Ile	Asn	Asn	Thr	Lys	Ser	Phe	Glu	Asp	lle	His	Gln	
				325					330					335		
tac	agg	gag	cag	atc	aaa	Cgg	gtg	aag	gac	tcg	ga t	gac	oto	ccc	ato	1056

tac agg gag cag atc aaa cgg gtg aag gac tcg gat gac gtg ccc atg 1056

Tyr Arg Glu Gln Ile Lys Arg Val Lys Asp Ser Asp Asp Val Pro Met

340 345 350

gtg ctg gtg ggg aac aag tgt gac ctg gct gca cgc act gtg gaa tct 1104 Val Leu Val Gly Asn Lys Cys Asp Leu Ala Ala Arg Thr Val Glu Ser 355 360 365

cgg cag gct cag gac ctc gcc cga agc tac ggc atc ccc tac atc gag 1152

Arg Gln Ala Gln Asp Leu Ala Arg Ser Tyr Gly Ile Pro Tyr Ile Glu

370 380

acc	tcg	gcc	aag	acc	cgg	cag	gga	gtg	gag	gat	gcc	ttc	tac	acg	ttg	1200
Thr	Ser	Ala	Lys	Thr	Arg	Gln	Gly	Val	Glu	Asp	Ala	Phe	Tyr	Thr	Leu	
385					390			·		395					400	
												-				
gtg	cgt	gag	atc	cgg	cag	cac	aag	ctg	cgg	aag	ctg	aac	ggc	tcc	gga	1248
Val	Arg	Glu	Ile	Arg	Gln	His	Lys	Leu	Arg	Lys	Leu	Asn	Gly	Ser	Gly	
				405					410					415		
ggt	ggt	acc	cct	tct	aag	aca	agc	aac	act	atc	cgt	gtt	ttc	ttg	ccg	1296
Gly	Gly	Thr	Pro	Ser	Lys	Thr	Ser	Asn	Thr	Ile	Arg	Val	Phe	Leu	Pro	
			420					425					430			
aac	aag	caa	aga	aca	gtg	gtc	aat	gtg	cga	aa t	gga	atg	agc	ttg	cat	1344
Asn	Lys	Gln	Arg	Thr	Val	Val	Asn	Val	Arg	Asn	Gly	Met	Ser	Leu	His	
		435					440					445				
gac	tgc	ctt	atg	aaa	gca	ctc	aag	gtg	agg	ggc	ctg	caa	cca	gag	agc	1392
Asp	Cys	Leu	Met	Lys	Ala	Leu	Lys	Val	Arg	Gly	Leu	Gln	Pro	Glu	Ser	
	450					455					460					
tgt	gca	gtg	ttc	aga	ctt	ctc	cac	gaa	cac	aaa	ggţ	aaa	aaa	gca	cgc	1440
Cys	Ala	Val	Phe	Arg	Leu	Leu	His	Glu	His	Lys	Gly	Lys	Lys	Ala	Arg	
465					470					475					480	
tta	gat	tgg	aat	act	gaa	gct	gcg	tct	ttg	att	gga	gaa	gaa	ctt	cac	1488
Leu	Asp	Trp	Asn	Thr	Glu	Ala	Ala	Ser	Leu	He	Gly	Glu	Glu	Leu	His	

485 490 495

gta gat ttc ctg ggc ggc cgc atg gtg agc aag ggc gag gag ctg ttc 1536 Val Asp Phe Leu Gly Gly Arg Met Val Ser Lys Gly Glu Glu Leu Phe 500 505 510

acc ggg gtg gtg ccc atc ctg gtc gag ctg gac ggc gac gta aac ggc 1584

Thr Gly Val Val Pro Ile Leu Val Glu Leu Asp Gly Asp Val Asn Gly

515 520 525

cac aag ttc agc gtg tcc ggc gag ggc gag ggc gat gcc acc tac ggc 1632 His Lys Phe Ser Val Ser Gly Glu Gly Glu Gly Asp Ala Thr Tyr Gly 530 535 540

aag ctg acc ctg aag ttc atc tgc acc acc ggc aag ctg ccc gtg ccc 1680 Lys Leu Thr Leu Lys Phe IIe Cys Thr Thr Gly Lys Leu Pro Val Pro 545 550 555 560

tgg ccc acc ctc gtg acc acc ctg acc tgg ggc gtg cag tgc ttc agc 1728

Trp Pro Thr Leu Val Thr Thr Leu Thr Trp Gly Val Gln Cys Phe Ser

565 570 575

cgc tac ccc gac cac atg aag cag cac gac ttc ttc aag tcc gcc atg 1776

Arg Tyr Pro Asp His Met Lys Gln His Asp Phe Phe Lys Ser Ala Met
580 585 590

ccc	gaa	ggc	tac	gtc	cag	gag	cgc	acc	atc	ttc	ttc	aag	gac	gac	ggc	1824
Pro	Glu	Gly	Tyr	Val	Gln	Glu	Arg	Thr	Ile	Phe	Phe	Lys	Asp	Asp	Gly	
		595					600					605				
aac	tac	aag	acc	cgc	gcc	gag	gtg	aag	ttc	gag	ggc	gac	acc	ctg	gtg	1872
Asn	Tyr	Lys	Thr	Arg	Ala	Glu	Val	Lys	Phe	Glu	Gly	Asp	Thr	Leu	Val	
	610					615					620					
aac	cgc	atc	gag	ctg	aag	ggc	atc	gac	ttc	aag	gag	gac	ggc	aac	atc	1920
													Gly			
625					630					635					640	
ctg	ggg	cac	aag	ctg	gag	tac	aac	tac	atc	agc	cac	aac	gtc	tat	atc	1968
													Val			
				645				·	650					655		
acc	gcc	gac	aag	cag	aag	aac	ggc	atc	aag	gcc	aac	ttc	aag	atc	CGC	2016
													Lys			
			660		_, _		01,	665	2,0				670		711 6	
								000					010			
cac	220	atc	asa	ga c	aac	200	ata	C2 G	cto	900	~~	000	t 0 0	20.7		20.04
													tac			2064
піЗ	ASII		GIU	ASP	GIY	2er		GIN	Leu	Ala	ASP		Tyr	GIn	GIn	
		675				,	680					685				
aac	acc	CCC	atc	ggc	gac	ggc	ccc	gtg	ctg	ctg	ccc	gac	aac	cac	tac	2112

Asn Thr Pro Ile Gly Asp Gly Pro Val Leu Leu Pro Asp Asn His Tyr

690

695

700

ttg agc acc cag tcc gcc ctg agc aaa gac ccc aac gag aag cgc gat 2160 Leu Ser Thr Gln Ser Ala Leu Ser Lys Asp Pro Asn Glu Lys Arg Asp 705 710 715 720

cac atg gtc ctg ctg gag ttc gtg acc gcc gcc ggg atc act ctc ggc 2208

His Met Val Leu Leu Glu Phe Val Thr Ala Ala Gly Ile Thr Leu Gly

725 730 735

atg gac gag ctg tag Met Asp Glu Leu 2223

740

<210> 27

<211> 740

<212> PRT

<213> Artificial Sequence

<223> Description of Artificial Sequence:Designed plasmid based on nucleotide sequences of human H-Ras, human c-Rafl, aequorea EYFP and aequorea ECFP

<400> 27

Met Val Ser Lys Gly Glu Glu Leu Phe Thr Gly Val Val Pro Ile Leu

1	ı			E	;	•			10	,				15	
		. 1				. 1/- 1	A	. 01-				•			
Val	. UIU	Let	ı Asp		ASP	va i	ASI			Lys	Phe	Ser	· Val	Ser	Gly
•		20						25	5		30				
Glu	Gly	Glu	Gly	Asp	Ala	Thr	Tyr	Gly	Lys	Leu	Thr	Leu	Lys	Phe	He
		35	•				40)				45	;		
Cys	Thr	Thr	Gly	Lys	Leu	Pro	Val	Pro	Trp	Pro	Thr	Leu	Va 1	Thr	Thr
	50	!				55					60				
Phe	Gly	Tyr	Gly	Leu	Lys	Cys	Phe	Ala	Arg	Tyr	Pro	Asp	His	Met	Lys
65					70					75					80
Gln	His	Asp	Phe	Phe	Lys	Ser	Ala	Met	Pro	Glu	Gly	Tyr	Val	Gln	Glu
				85					90					95	
Arg	Thr	Ile	Phe	Phe	Lys	Asp	Asp	Gly	Asn	Tyr	Lys	Thr	Arg	Ala	Glu
			100					105					110		
Val	Lys	Phe	Glu	Gly	Asp	Thr	Leu	Val	Asn	Arg	Ile	Glu	Leu	Lys	Gly
		115					120					125			
lle	Asp	Phe	Lys	Glu	Asp	Gly	Asn	Ile	Leu	G1 v	His		Leu	Glu	Tvr
	130					135					140		500	010	-,-
Asn		Asn	Ser	His	Asn		Tvr	lle	Met	Δla		lve	Gla	I vo	Acn
145	- • -				150	,,,,	-,.	110	mot		nop	Lys	OIH	Lys	
	Πa	Lve	Va I	Acn		Lua		A	11:-	155		01		01	160
Uly	116	LJS	Val		riie	LyS	116	Arg		ASN	116	GIU	ASP		
				165		_			170					175	
Val	GIn	Leu	Ala	Asp	His	Tyr	Gln	Gln	Asn	Thr	Pro	lle	Gly	Asp	Gly
			180					185					190		
Pro	Val	Leu	Leu	Pro	Asp	Asn	His	Tyr	Leu	Ser	Tyr	Gln	Ser	Ala	Leu
		195					200					205			
Ser	Lys	Asp	Pro	Asn	Glu	Lys	Arg	Asp	His	Met	Val	Leu	Leu	Glu	Phe

	210	l				215					220				
Val	Thr	Ala	Ala	Gly	He	Thr	Leu	Gly	Met	Asp	Glu	Leu	Tyr	Lys	Leu
225					230					235					240
Glu	Met	Thr	Glu	Tyr	Lys	Leu	Val	Val	Val	Gly	Ala	Gly	Gly	Val	Gly
				245					250					255	
Lys	Ser	Ala	Leu	Thr	Île	Gln	Leu	He	Gln	Asn	His	Phe	Val	Asp	Glu
			260					265					270		
Tyr	Asp	Pro	Thr	Leu	Glu	Asp	Ser	Tyr	Arg	Lys	Gln	Val	Val	Ile	Asp
		275					280	~				285			
Gly	Glu	Thr	Cys	Leu	Leu	Asp	Ile	Leu	Asp	Thr	Ala	Gly	Gln	Glu	Glu
	290					295					300				
Tyr	Ser	Ala	Met	Arg	Asp	Gln	Tyr	Met	Arg	Thr	Gly	Glu	Gly	Phe	Leu
305					310					315					320
Cys	Val	Phe	Ala	Ile	Asn	Asn	Thr	Lys	Ser	Phe	Glu	Asp	Ile	His	Gln
				325					330					335	
Tyr	Arg	Glu	Gln	Ile	Lys	Arg	Val	Lys	Asp	Ser	Asp	Asp	Val	Pro	Met
			340					345					350		
Val	Leu	Vai	Gly	Asn	Lys	Cys	Asp	Leu	Ala	Ala	Arg	Thr	Val	Glu	Ser
		355					360					365			
Arg	Gln	Ala	Gln	Asp	Leu	Ala	Arg	Ser	Tyr	Gly	He	Pro	Tyr	lle	Glu
	370					375					380				
Thr	Ser	Ala	Lys	Thr	Arg	Gln	Gly	Val	Glu	Asp	Ala	Phe	Tyr	Thr	Leu
385					390					395					400
Val	Arg	Glu	lle	Arg	Gln	His	Lys	Leu	Arg	Lys	Leu	Asn	Gly	Ser	Gly
				405					410					415	
Gly	Gly	Thr	Pro	Ser	Lys	Thr	Ser	Asn	Thr	He	Arg	Val	Phe	Leu	Pro

			420)				425			430					
Asn	Lys	Gln	Arg	Thr	Val	Val	Asn	Val	Arg	Asn	Gly	Met	Ser	Leu	His	
		435					440					445				
Asp	Cys	Leu	Met	Lys	Ala	Leu	Lys	Val	Arg	Gly	Leu	Gln	Pro	Glu	Ser	
	450					455		•			460					
Cys	Ala	Val	Phe	Arg	Leu	Leu	His	Glu	His	Lys	Gly	Lys	Lys	Ala	Arg	
465					470					475					480	
Leu	Asp	Trp	Asn	Thr	Glu	Ala	Ala	Ser	Leu	lle	Gly	Glu	Glu	Leu	His	
				485					490					495		
Val	Asp	Phe	Leu	Gly	Gly	Arg	Met	Val	Ser	Lys	Gly	Glu	Glu	Leu	Phe	
			500					505					510			
Thr	Gly	Val	Val	Pro	Ile	Leu	Val	Glu	Leu	Asp	Gly	Asp	Val	Asn	Gly	
		515					520					525				
His	Lys	Phe	Ser	Val	Ser	Gly	Glu	Gly	Glu	Gly	Asp	Ala	Thr	Tyr	Gly	
	530					535					540					
Lys	Leu	Thr	Leu	Lys	Phe	Ile	Cys	Thr	Thr	Gly	Lys	Leu	Pro	Val	Pro	
545					550					555					560	
Trp	Pro	Thr	Leu	Val	Thr	Thr	Leu	Thr	Trp	Gly	Val	Gln	Cys	Phe	Ser	
				565					570					575		
Arg	Tyr	Pro	Asp	His	Met	Lys	Gln	His	Asp	Phe	Phe	Lys	Ser	Ala	Met	
			580					585					590			
ro	Glu	Gly	Tyr	Val	Gln	Glu	Arg	Thr	Ile	Phe	Phe	Lys	Asp	Asp	Gly	
		595					600			•		605				
lsn '	Tyr	Lys	Thr	Arg	Ala	Glu	Val	Lys	Phe	Glu	Gly	Asp	Thr	Leu	Val	
1	610					615					620					
lsn i	Arg	lle	Glu	Leu	Lys	Gly	Ile	Asp	Phe	Lys	Glu	Asp	Gly	Asn	lle	

625 630 635 640 Leu Gly His Lys Leu Glu Tyr Asn Tyr Ile Ser His Asn Val Tyr Ile 645 650 655 Thr Ala Asp Lys Gln Lys Asn Gly Ile Lys Ala Asn Phe Lys Ile Arg 660 665 670 His Asn Ile Glu Asp Gly Ser Val Gln Leu Ala Asp His Tyr Gln Gln 675 680 685 Asn Thr Pro Ile Gly Asp Gly Pro Val Leu Leu Pro Asp Asn His Tyr 690 695 700 Leu Ser Thr Gln Ser Ala Leu Ser Lys Asp Pro Asn Glu Lys Arg Asp 705 710 715 720 His Met Val Leu Leu Glu Phe Val Thr Ala Ala Gly Ile Thr Leu Gly 725 730 735 Met Asp Glu Leu

PCT/JP01/00631

<210> 28

<211> 27

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

740

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Designed primer based on nucleotide sequence of human c-Rafl

<400> 28

ctcgagcctt ctaagacaag caacact

27

<210> 29

<211> 22

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Designed primer based on nucleotide sequence of aequorea ECFP

<400> 29

cgtcgccgtc cagctcgacc ag

22

THIS PAGE BLANK (USPTO)